

特許協力条約

E P

U S

P C

国際調査報告

(法8条、法施行規則第40、41条)
[PCT18条、PCT規則43、44]

出願人又は代理人 の書類記号 00-F-074 PCT	今後の手続きについては、国際調査報告の送付通知様式(PCT/ISA/220)及び下記5を参照すること。	
国際出願番号 PCT/JPOO/09348	国際出願日 (日.月.年) 27.12.00	優先日 (日.月.年) 26.07.00
出願人(氏名又は名称) 科学技術振興事業団		

国際調査機関が作成したこの国際調査報告を法施行規則第41条(PCT18条)の規定に従い出願人に送付する。
この写しは国際事務局にも送付される。

この国際調査報告は、全部で 3 ページである。

この調査報告に引用された先行技術文献の写しも添付されている。

1. 国際調査報告の基礎

- a. 言語は、下記に示す場合を除くほか、この国際出願がされたものに基づき国際調査を行った。
 - この国際調査機関に提出された国際出願の翻訳文に基づき国際調査を行った。
- b. この国際出願は、ヌクレオチド又はアミノ酸配列を含んでおり、次の配列表に基づき国際調査を行った。
 - この国際出願に含まれる書面による配列表
 - この国際出願と共に提出されたフレキシブルディスクによる配列表
 - 出願後に、この国際調査機関に提出された書面による配列表
 - 出願後に、この国際調査機関に提出されたフレキシブルディスクによる配列表
 - 出願後に提出した書面による配列表が出願時における国際出願の開示の範囲を超える事項を含まない旨の陳述書の提出があった。
 - 書面による配列表に記載した配列とフレキシブルディスクによる配列表に記録した配列が同一である旨の陳述書の提出があった。

2. 請求の範囲の一部の調査ができない(第I欄参照)。

3. 発明の単一性が欠如している(第II欄参照)。

4. 発明の名称は 出願人が提出したものと承認する。

次に示すように国際調査機関が作成した。

5. 要約は 出願人が提出したものと承認する。

第III欄に示されているように、法施行規則第47条(PCT規則38.2(b))の規定により国際調査機関が作成した。出願人は、この国際調査報告の発送の日から1ヶ月以内にこの国際調査機関に意見を提出することができる。

6. 要約書とともに公表される図は、

第 1 図とする。 出願人が示したとおりである。

なし

出願人は図を示さなかった。

本図は発明の特徴を一層よく表している。



A. 発明の属する分野の分類(国際特許分類(IPC))

Int. Cl' G01N 33/68, C12N 15/09

B. 調査を行った分野

調査を行った最小限資料(国際特許分類(IPC))

Int. Cl' G01N 33/68, C12N 15/09

最小限資料以外の資料で調査を行った分野に含まれるもの

日本国実用新案公報 1922-1996年
 日本国公開実用新案公報 1971-2001年
 日本国登録実用新案公報 1994-2001年
 日本国実用新案登録公報 1996-2001年

国際調査で使用した電子データベース(データベースの名称、調査に使用した用語)

WPI, BIOSIS

C. 関連すると認められる文献

引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
A	M. J. Closton et al 「The ins and outs of protein splicing elements」 Molecular Microbiology, Vol. 12, No. 3, P. 359-363 (1994)	1-11
A	WO, 00/36093, A (THE PENN STATE RESEARCH FOUNDATION) 22.6月.2000 (22.06.00) (ファミリーなし)	1-11
A	WO, 00/34514, A (PROTEUS) 15.6月.2000 (15.06.00) & FR, 2786788, A	1-11

 C欄の続きにも文献が列挙されている。 パテントファミリーに関する別紙を参照。

* 引用文献のカテゴリー

「A」特に関連のある文献ではなく、一般的技術水準を示すもの

「E」国際出願日前の出願または特許であるが、国際出願日以後に公表されたもの

「L」優先権主張に疑義を提起する文献又は他の文献の発行日若しくは他の特別な理由を確立するために引用する文献(理由を付す)

「O」口頭による開示、使用、展示等に言及する文献

「P」国際出願日前で、かつ優先権の主張の基礎となる出願

の日の後に公表された文献

「T」国際出願日又は優先日後に公表された文献であって出願と矛盾するものではなく、発明の原理又は理論の理解のために引用するもの

「X」特に関連のある文献であって、当該文献のみで発明の新規性又は進歩性がないと考えられるもの

「Y」特に関連のある文献であって、当該文献と他の1以上の文献との、当業者にとって自明である組合せによって進歩性がないと考えられるもの

「&」同一パテントファミリー文献

国際調査を完了した日 05.03.01	国際調査報告の発送日 13.03.01
国際調査機関の名称及びあて先 日本国特許庁 (ISA/JP) 郵便番号 100-8915 東京都千代田区霞が関三丁目4番3号	特許庁審査官(権限のある職員) 新見 浩一 印

電話番号 03-3581-1101 内線 3252



C(続き) 関連すると認められる文献

引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
A	WO, 00/18881, A (NEW ENGLAND BIOLABS. INC.) 6. 4月. 2000 (06. 04. 00) (ファミリーなし)	1-11
A	US, 5795731, A (HEALTH RES. INC.) 18. 8月. 1998 (18. 08. 98) (ファミリーなし)	1-11



(12)特許協力条約に基づいて公開された国際出願

(19)世界知的所有権機関
国際事務局



(43)国際公開日
2002年1月31日 (31.01.2002)

PCT

(10)国際公開番号
WO 02/08766 A1

- (51) 国際特許分類⁷: G01N 33/68, C12N 15/09
(21) 国際出願番号: PCT/JP00/09348
(22) 国際出願日: 2000年12月27日 (27.12.2000)
(25) 国際出願の言語: 日本語
(26) 国際公開の言語: 日本語
(30) 優先権データ:
特願2000-224939 2000年7月26日 (26.07.2000) JP
(71) 出願人(米国を除く全ての指定国について): 科学技術振興事業団 (JAPAN SCIENCE AND TECHNOLOGY CORPORATION) [JP/JP]: 〒332-0012 埼玉県川口市本町4丁目1番8号 Saitama (JP).
(72) 発明者; および
(75) 発明者/出願人(米国についてのみ): 梅澤喜夫
(UMEZAWA, Yoshiro) [JP/JP]: 〒162-0063 東京都新宿区市ヶ谷薬王寺町45-1-203 Tokyo (JP). 小澤岳昌 (OZAWA, Takeaki) [JP/JP]: 〒270-2231 千葉県松戸市稔台617-18 Chiba (JP).
(74) 代理人: 弁理士 西澤利夫 (NISHIZAWA, Toshio): 〒150-0042 東京都渋谷区宇田川町37-10 麻仁ビル6階 Tokyo (JP).
(81) 指定国(国内): CA, JP, US.
(84) 指定国(広域): ヨーロッパ特許 (AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE, TR).

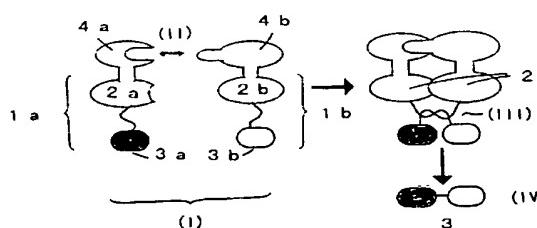
添付公開書類:
— 国際調査報告書

2文字コード及び他の略語については、定期発行される各PCTガゼットの巻頭に掲載されている「コードと略語のガイドスノート」を参照。



(54) Title: PROBE FOR ANALYZING PROTEIN-PROTEIN INTERACTION AND METHOD OF ANALYZING PROTEIN-PROTEIN INTERACTIONS WITH THE USE OF THE SAME

(54) 発明の名称: 蛋白質-蛋白質相互作用解析用プローブ及びそれを利用した蛋白質-蛋白質相互作用の解析方法



(57) Abstract: To enable the provision of a probe for analyzing a protein-protein interaction, whereby protein-protein interactions of among any proteins can be highly accurately and conveniently analyzed, and the analysis of a protein-protein interaction with the use of this probe, a probe for analyzing an interaction between two proteins, whereby a protein splicing is induced by the protein-protein interaction and a physicochemically or biochemically detectable protein is thus regenerated, is provided.

WO 02/08766 A1

[統葉有]



(57) 要約:

あらゆる蛋白質について、高い精度で簡便に蛋白質－蛋白質相互作用を解析できる蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブと、それを用いた蛋白質－蛋白質相互作用の解析を可能とするために、二つの蛋白質間の相互作用を解析するためのプローブであって、蛋白質－蛋白質相互作用によりプロテインスプライシングを生じさせ、物理化学的または生化学的に検出可能な蛋白質を再生させる蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブを提供する。

明 細 書

蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブ及び
それを利用した蛋白質－蛋白質相互作用の解析方法

技術分野

この出願の発明は、蛋白質－蛋白質相互作用を解析するためのプローブと、それを用いた蛋白質－蛋白質相互作用の解析方法に関するものである。さらに詳しくは、この出願の発明は、あらゆる生細胞中の蛋白質－蛋白質間の相互作用を精度高く、簡便に解析できる蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブと、それを用いた蛋白質－蛋白質相互作用の解析方法に関するものである。

背景技術

生細胞の構築や機能においては、蛋白質－蛋白質相互作用が重要な役割を果たしていることが知られている。

また、遺伝子の転写機構や細胞内情報伝達などに代表される分子生物学や生物化学の様々な課題の多くは、蛋白質－蛋白質相互作用が関連するものである。

分子生物学や生物化学の分野におけるこれらの研究課題の一部は、これまでに、蛋白質ライブラリー中の「獲物」蛋白質と「おとり」蛋白質との相互作用によってスクリーニングされる two-hybrid 法 (Chien, C. T., Bartel, P. L., Sternglanz, R., Fields, S., *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 1991, 88, 9578-9582; Fields, S., Song, O., *Nature* 1989, 340, 245-246) などの発展によって解明されてきた。この two-hybrid 法は、蛋白質－蛋白質相互作用の候補分子の同定を簡便にし、更に新たな蛋白質－蛋白質相互作用マップを作

成する有効な手段として提唱されたものである (Flores, A., Briand, J. F., Gadal, O., Andrau, J. C., Rubbi, L., Mullem, V., Boschiero, C., Goussot, M., Marck, C., Carles, C., Thuriaus, P., Sentenac, A., Werner, M., *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 1999, 96, 7815-7820; Ito, T., Tashiro, K., Muta, S., Ozawa, R., Chiba, T., Nishizawa, M., Yamamoto, K., Kuhara, S., Sakaki, Y., *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 1999, 97, 1143-1147; Walhout, A. J. M., Sordella, R., Lu, X., Hartley, J. L., Temple, G. F., Brasch, M. A., Thierry-Mieg, N., Vidal, M., *Science* 2000, 287, 116-122)。しかし、この two-hybrid 法では、細胞核中、レポーター遺伝子の付近で起こる解析可能な蛋白質相互作用に限って適用できるものであり、一般性に欠けるという問題があった。

また、two-hybrid 法は、信頼性においても問題があり、分析の度にモデル細胞あるいは動物を用いて、機能が既知となっている蛋白質による確認試験を行う必要があった (Walhout, A. J. M. et al., *Science* 1999, 287, 116-122)。

そこで、新たな蛋白質－蛋白質相互作用の解析方法として、蛋白質との反応により N- および C- 末端のユビキチンが再構成され、転写因子の開裂により細胞核付近にあるレポーターが活性化されるスプリットユビキチン蛋白センサー (U S P S) 法 (Dunnwald, M., Varshavsky, A., Johnsson, N., *Mol. Biol. Cell* 1999, 10, 329-344; Johnsson, N., Varshavsky, A., *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 1998, 95, 5187-5192; Stagljar, I., Korostensky, C., Johnsson, N., Heesen, S., *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 1998, 95, 5187-5192) や、蛋白質間の相互作用により、触媒ドメインと膜局在化ドメインが近づき、グアニン交換因子 (G E F) または R a s が再構成され、これがさ

らに温度敏感変異酵母G E Fを有する酵母を補完するというS O S一リクルートシステムが提案された (Aronheim, A., *Nucleic Acids Res.* 1997, 25, 3373-3374; Aronheim, A., Zandi, E., Hennemann, H., Ellledge, S. J., Karin, M., *Mol. Cell. Biol.* 1997, 17, 3094-3102; Broder, Y. C., Katz, S., Aronheim, A., *Curr. Biol.* 1998, 8, 1121-1124)。

さらに、より一般性の高いアプローチとして、スプリット酵素法が報告された (Rossi, F., Charlton, C. A. and Blau, H. M., *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 1997, 94, 8405-8410; Remy, I., Michnick, S. W., *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 1999, 96, 5394-5399; Pelletier, J. N., Arndt, K. M., Pluckthun, A., Michnick, S. W., *Nature Biotech.* 1999, 17, 683-690)。この方法では、分割された酵素が蛋白質一蛋白質相互作用により再構築され、酵素活性が復旧される。このとき再構築された酵素の活性は、菌または細胞の表現型、あるいは蛍光性酵素基質によって測定できる。

これらの様々な方法は、比較的精度が高く、いずれも細胞内蛋白質や膜蛋白質の相互作用を検定する目的には適するが、適切に設計された細胞にのみ適用できる、十分な精度や感度が得られない等の問題があった。また、これらの方法は、いずれも、解析を行うために種々の基質を用いる必要があり、手間がかかるという問題もあつた。

したがって、これまで、あらゆる蛋白質について、精度高く、かつ簡便に蛋白質一蛋白質相互作用を解析できる汎用性のある方法やプローブは全く知られていなかったのが実情である。

そこで、この出願の発明は、以上のとおりの事情に鑑みてなされたものであり、従来技術の問題点を解消し、あらゆる蛋白質につい

て、高い精度で簡便に蛋白質－蛋白質相互作用を解析できる蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブと、それを用いた蛋白質－蛋白質相互作用の解析方法を提供することを課題としている。

発明の開示

この出願の発明は、上記の課題を解決するものとして、まず第1には、二つの蛋白質間の相互作用を解析するためのプローブであつて、蛋白質－蛋白質相互作用によりプロテインスプライシングを生じさせ、物理化学的または生化学的に検出可能な蛋白質を再生させることを特徴とする蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブを提供する。

第2には、この出願の発明は、*intein* のN－末端側のポリペプチドと標識蛋白のN－末端側のポリペプチドを含むプローブaと、*intein* のC－末端側のポリペプチドと標識蛋白のC－末端側のポリペプチドを含むプローブbの二つのプローブからなる蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブを提供する。

また、この出願の発明は、第3には、上記プローブaのC－末端側とプローブbのN－末端側に、各々リンカー配列を有する蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブを提供する。

さらに、この出願の発明は、第4には、*intein* が酵母VMA由来のエンドヌクレアーゼである蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブを、第5には、*intein* が藍藻由来のDnaEである蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブを提供する。

第6には、この出願の発明は、前記の標識蛋白が蛍光蛋白である蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブを、第7には、蛍光蛋白が緑色蛍光蛋白である蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブを提供

する。

また、この出願の発明は、第8には、標識蛋白が発光触媒酵素である蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブを、第9には、発光触媒酵素ガルシフェラーゼである蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブを提供する。

さらに、この出願の発明は、第10には、前記第2～第9のいずれかのプローブaを連結した蛋白質と前記第2～第9のいずれかのプローブbを連結した蛋白質を共存させ、標識蛋白のシグナルを検出することを特徴とする蛋白質－蛋白質相互作用の解析方法を提供する。

そしてさらに、第11には、この出願の発明は、前記第1～第9のいずれかの蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブを発現するポリヌクレオチドを真核細胞内に導入することによりプローブaを連結した蛋白質とプローブbを連結した蛋白質を共存させる蛋白質－蛋白質相互作用の解析方法をも提供する。

図面の簡単な説明

図1は、この発明の蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブの構成および作用原理を例示した概略模式図である。(I)は共存、(II)は蛋白質－蛋白質相互作用、(III)は蛋白質スプライシング、(IV)は標識蛋白連結を示す。さらに、(1a)は蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブa、(1b)は蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブb、(2a)はinteinのN－末端側のポリペプチド、(2b)はinteinのC－末端側のポリペプチド、(3)は標識蛋白を示し、とくに(3a)は標識蛋白のN－末端側のポリペプチドを、(3b)は標識蛋白のC－末端側のポリペプチドを示す。(4a)は蛋白質

(または蛋白質部位) A、(4 b) は蛋白質 (または蛋白質部位) B を示す。

図 2 は、この発明の実施例において、EGFP の N-末端側のポリペプチドの構造について、1124～1129 の間で置換したアミノ酸残基を示した図である。

図 3 は、この発明の実施例において、大腸菌中で発現され、pGEX_NVC で変換された蛋白質の SDS-PAGE 分析結果を示した図である。(a)～(c) は、それぞれ、Coomassie Blue 染色 SDS-PAGE、(a) は蛋白質分子量標準 (Novagen) と分子量 (kDa)、(b) は GST-アフィニティカラム前の粗生成物、(c) は GST-アフィニティカラムによる精製後を示す。また、(d)～(e) は溶解産物の粗生成物のウェスタンブロッティングを示し、(d) は VDE 特異的抗体による分析結果、(e) は GFP 特異的抗体による分析結果を示す。

図 4 は、この発明の実施例において作成されたプラスミド (蛋白質-蛋白質相互作用解析用プローブ①) の構成を示した概略模式図である。帯上は制限酵素切斷領域であり、破線は VDEintein のエンドヌクレアーゼドメイン、白帯はエンドヌクレアーゼを有さない VDEintein、黒帯は GST 標識、斜線は His 標識を示す。また、格子模様はリンカーを、stop は翻訳停止コドンを示し、start は翻訳開始コドンを意味する。

図 5 は、この発明の実施例において、蛋白質 CαM と蛋白質 M13 の相互作用によるスプライシング結果を示した図である。(a) は pET_NVCΔSD (C/M) (SDS-PAGE)、(b) は pET_NVCΔSD (M/C)、(c) は pET_NVCΔSD (/) gene1、(d) は pET_NVCΔSDinker (C

／M)、(e)はpET_NVCASD linker (M/C)、(f)はpET_NVCASD linker (/)を示し、(A)はanti-His標識によるウェスタンプロッティング、(B)はanti-GFPによるウェスタンプロッティングの結果を示す。

図6は、この発明の実施例において作成された各プラスミド(蛋白質-蛋白質相互作用解析用プローブ①)を有する大腸菌からの粗生成物の蛍光スペクトルを示した図である(励起: 470 nm、5.0 nmバンド幅、発光: 5.0 nmバンド幅)。(a)はNVCASD linker (/)、(b)はNVCASD (C/M)、(c)はNVCASD linker (C/M)を示す。

図7は、この出願の発明の実施例において用いられるプラスミドの構成を示した図である。点線は細胞内リボソーム結合サイト(IRES)を示す。また、pLucAII、pLucN、およびpLucCのcDNAはpcDNA3.1(+)に挿入されている。StopおよびStartは翻訳の停止および開始コドンを表す。

図8は、この出願の発明の実施例において、LucNのみ、LucCのみ、およびLucAIIの発光強度を示す図である。

図9は、この出願の発明の実施例におけるインシュリン添加による蛋白質スプライシングの増加を示した図である。

図10は、この出願の発明の実施例におけるアミノ酸変異の影響を示す図である。

図11は、この出願の発明の実施例におけるLum_F発光強度のインシュリン濃度依存性を示す図である。

発明を実施するための最良の形態

この出願の発明の蛋白質-蛋白質相互作用解析用プローブは、各

プローブを連結させた二つの蛋白質が相互作用することによってスプライシングが起こり、プローブ中に含まれる分割された標識蛋白部位が連結して標識蛋白を再生し、シグナルを発するという原理に基づくものである。

蛋白質スプライシングとは、翻訳後の蛋白質から内部蛋白セグメント (*intein*) が切り出されるプロセスである。このとき、*intein* の切り出しと同時にフランキング配列 (*extein*) の連結も生じる (Gimble, F. S., *Sci. Biol.*, 1998, 5, R251-256)。

この出願の発明の蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブは、このような *intein* の自己切り出しを巧妙に応用することにより、蛋白質間の相互作用を解析するものである。

つまり、この出願の発明の蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブは、2つの蛋白質に各々連結される2つのプローブa、bからなるものである。図1にこの出願の発明の蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブの原理を表す概略摸式図を示した。

2つのプローブa (1a) およびプローブb (1b)において、プローブa (1a) は、*intein* のN－末端側のポリペプチド (2a) と標識蛋白のN－末端側のポリペプチド (3a) を含むものであり、プローブb (1b) は、*intein* のC－末端側のポリペプチド (2b) と標識蛋白のC－末端側のポリペプチド (3b) を含むものである。

これらのプローブa (1a) およびb (1b)を、各々相互作用を解析したい蛋白質A (4a) およびB (4b) に連結することにより、蛋白質A－B間の相互作用が解析される。すなわち、プローブa (1a) およびプローブb (1b)を連結した蛋白質A (4a) と蛋白質B (4b) が共存 (1) するとき、これらの蛋白質 (4a、

4 b) が相互作用 (II) すれば、intein (2) がスプライシング (III) によって切り出される。これにより intein (2) に結合されている標識蛋白部位 (3 a, b) が連結される (IV) ので、得られた標識蛋白 (3) を解析すれば、蛋白質－蛋白質相互作用を確認することができるのである。

このとき、蛋白質 A (4 a) と蛋白質 B (4 b) が相互作用 (II) しなければ、intein のスプライシング (III) が起こらないため、標識蛋白 (3) は再生 (IV) されず、検出することができない。

この出願の発明の蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブでは、各プローブ a, b (1 a, 1 b) は、intein のポリペプチドと標識蛋白のポリペプチドのみからなるものであってもよいが、これら以外に、リンカー配列等を含んでいてもよい。したがって、プローブ a, b (1 a, 1 b) において intein のポリペプチド (2 a, 2 b) と標識蛋白のポリペプチド (3 a, 3 b) は、直接結合されていてもよいし、リンカー配列などのポリペプチドを介して結合されていてもよいのである。

また、このような intein としては、種々の生物由来の公知のものが適用できる。例えば、*Saccharomyces cerevisiae* (酵母) Sc e VMA、*Candida tropicalis* (ガンジタ菌) C t r VMA などに代表される真核生物由来のもの、*Mycobacterium tuberculosis* (結核菌) M t u r e c A などの真正細菌由来のもの、*Thermoplasma acidophilum* (サーモプラスマアシドフィラム) T a c VMA などの古細菌由来のもの等が挙げられる。また、*Cyanobacterium synechocystis* sp. (藍藻) 由来の D n a E も intein として例示される。

この出願の発明の蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブ (1 a,

1 b)において、蛋白質A(4 a)と蛋白質B(4 b)の間に相互作用があるとき、inteinが自動的に切り出されるためには、inteinは、部位特異的エンドヌクレアーゼであることが好ましい。

具体的には、酵母VMA由来のinteinや藍藻由来のSsp Dna Einteinが好ましく例示される。酵母VMAでは、新生翻訳生成物である120kDa VMA1が蛋白質スプライシングを触媒し、70kDaのH⁺-ATPaseサブユニットと、50kDaの部位特異的エンドヌクレアーゼ(VDE、またはPI-SceI)を与える。このVDEは、上記蛋白質-蛋白質相互作用解析用プローブ(1 a、1 b)におけるintein部位(2 a、2 b)として好ましく用いられる。また、藍藻由来のSsp Dna Eでは、strain PCC6803が、そのDNA配列が明らかになっている(N-末端側に123アミノ酸残基、C-末端側に36アミノ酸残基を有する)上、天然の分割inteinであり、N-およびC-exteinの結合を起こすことが知られている(Wu, H., Hu, Z., Liu, X.-Q., Proc. Natl. Acad. Sci. USA 1998, 95, 9226-9231)ため、扱い易く、上記蛋白質-蛋白質相互作用解析用プローブ(1 a、1 b)におけるintein部位(2 a、2 b)として好ましく用いられる。

以上に例示される種々のinteinの中でも藍藻由来のSsp Dna Einteinが、哺乳動物細胞における蛋白質-蛋白質間の相互作用をも感度高く検出でき、好ましい。もちろん、これ以外の、公知あるいは新規のinteinを用いてもよい。

さらに、この出願の発明の蛋白質-蛋白質相互作用解析用プローブ(1 a、1 b)では、inteinのスプライシング(|||)が有効に起こるためには、蛋白質-蛋白質相互作用解析用プローブ1 aと1 bにおいて、蛋白質のスプライシングに関与する二つの部位が隣接

するように、正しく折り畳まれ、かつ、各部位が正確に並べられなければならない (Duan, X., Gimble, F. S. and Quiocio, F. A., *Cell* 1997, 89, 555-564)。したがって、intein としては、生物由来のものをそのまま用いてもよいが、一部のアミノ酸残基を変換したり、削除したり、適当なリンカー配列を導入したりして、スプライシングが起こりやすいように設計してもよい。

例えば前記の VDE では、エンドヌクレアーゼドメインを削除し、屈曲性のドデカペプチドリンカーで置き換えた変異体において、高いスプライシング活性を示すことが知られている (Cooper, A. A., Chen, Y. J., Lindorfer, M. A., Stevens, T. H., *EMBO J.* 1993, 12, 2575-2583; Chong, S., Xu, M.-Q., *J. Biol. Chem.* 1997 272, 15587-15590)。一方、藍藻 Ssp DNAE では、前記のとおり、天然の開裂 intein であり、正しく折りたたまれてスプライシングが起こることが知られているが、とくにリンカー配列を導入してもしまくてもよい。

以上のとおりの intein は、N-末端側のポリペプチド (2a) と C-末端側のポリペプチド (2b) に分割される。この出願の発明の蛋白質-蛋白質相互作用解析用プローブ (1a, 1b) では、分割されたポリペプチド (2a, 2b) は、標識蛋白の N-末端側のポリペプチド (3a)、および C-末端側のポリペプチド (3b) に各々結合されてプローブとなる。

一方、この出願の発明の蛋白質-蛋白質相互作用解析用プローブ (1a, 1b) において、用いられる標識蛋白部位は、蛋白質 A および B の相互作用 (II) により、各プローブ a, b (1a, 1b) から intein がスプライシング (III) したとき、直接ペプチド結合し、連結 (IV) されるものである。このような標識蛋白 (3) は、

連結 (IV) により再び解析可能となるものであれば、どのようなものであってもよい。例えば、蛍光蛋白や発光触媒酵素が好ましく適用される。緑色蛍光蛋白 (GFP) などの蛍光蛋白は、連結されたとき発光し、可視的に解析でき、好ましい。また、ルシフェラーゼ等の発光触媒酵素も連結されて活性中心を形成し、ルミノメーターで容易に検出可能な光を発するため、好ましい。このとき、分割されたルシフェラーゼの N- および C- 末端が、夫々個々では蛍光を示さず、結合して再び活性を取り戻すようにするために、活性中心を 2 つに分割するような分け方をする必要がある。ルシフェラーゼ酵素は、活性中心を含む広い間隔を挟んで、一つの β -バレルと二つの β -シートからなる大きな N- 末端ドメインと C- 末端部位の二つのドメインに折り畳まれていることが知られている (Waud, J. P., Sala-Newby, G. B., Matthews, S. B., Campbell, A. K., *Biochim. Biophys. Acta* 1996, 1292, 89-98; Conti, E., Franks, N. P., Brick, P., *Structure* 1996, 4, 287-298)。したがって、これらの二つのドメインが連結している柔軟な部位で分割して、3a および 3b とするとよい。さらに、ルシフェラーゼ酵素では、N- 末端側のポリペプチド (3a) に、intein の N- 末端側のポリペプチド (2a) との結合部位に、システイン (Cys) 残基、その -1 上流側にチロシン (Tyr) 残基、または -3、-4 位に各々アラニン (Ala) とフェニルアラニン (Phe) を有することにより、さらに効率的なスプライシングが起こり易くなることが知られていることから、437 番目のアルギニン残基をシステインに変換した変異体 (R437C)、436 番目のアスパラギン酸残基をチロシンに変換した変異体 (D436Y)、434 番目のイソロイシン残基をアラニンに変換した変異体 (I434A) 等の変異体を作成

し、効率的なスプライシングが起こるようにしてよい。

この出願の発明では、以上のとおりの蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブが提供される。そして、一方のプローブ（例えばプローブa）を相互作用を確かめたい一方の蛋白質（蛋白質A）に連結させ、もう一方のプローブ（プローブb）を相互作用を確認したいもう一方の蛋白質（蛋白質B）に連結して両者を共存させることにより、以上のとおりの原理、機構に基づき、蛋白質A－B間の相互作用が解析できるのである。

各蛋白質（4a、4b）とプローブ（1a、1b）の連結方法は、蛋白質やプローブに影響を及ぼさなければ、どのような方法であってもよい。例えば、通常用いられる化学的、生物化学的、あるいは、遺伝子工学的手法等が適用できる。

また、以上のとおりの蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブを用いて蛋白質－蛋白質間の相互作用（発光）を検出、解析する方法は、どのようなものであってもよい。一般的に化学、生物化学等の分野で用いられる実験的手法や検出器を適用すればよく、例えばルミノメーター等を用いて簡便に検出、解析できる。

以下、添付した図面に沿って実施例を示し、この発明の実施の形態についてさらに詳しく説明する。もちろん、この発明は以下の例に限定されるものではなく、細部については様々な態様が可能であることは言うまでもない。

実施例

実施例1 蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブ①の作成

蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブ①のintein部位としては、酵母VMA1由来のintein(VDE)を用いた。

以下、VDEの454のアミノ酸のうち、Cys1を最初のアミノ酸残基、Asn454を最後のアミノ酸残基とする。また、C-exteinは、Cys455から開始し、Cys1に隣接したextein残基を-1とナンバリングする。以下N-extein方向に-2、-3...と数字が大きくなる。

標識部位としては、発光オワンクラゲ (*Aequorea victoria*) 由来の緑色蛍光蛋白 (EGFP: 例えば *Current Biology* 1996, 6(2); 178-182) を用いた。

蛋白質-蛋白質相互作用解析用プローブ①では、スプライシング結合部としては、EGFPのN-末端側のポリペプチドに1つのCys残基、-1位の上流にあるGly残基、-5、-4、-3の3つの疎水性アミノ酸残基が存在することが必要である。

したがって、EGFPのN-末端側のポリペプチドの構造が比較的安定な1124~1129の間でアミノ酸残基を以下のように置換した(図2)。

(1) EGFPの1129CおよびE125Iの変異を行なった。これらは蛍光を呈し、EGFPのそれと同等の488nmおよび510nmに励起および発光ピークを示した。

(2) さらにm125にL126Yの変異を行なった場合には、発現レベルが同じであるにもかかわらず、蛍光が見られなくなった。

以上より、L126Yの変異によりm129EGFP変異体が不正に折り畳まれるようになったこと、および/または、蛍光蛋白部位が連結できないことが示された。

そこで、1129CおよびE125Iの変異を行ったm125EGFP変異体を蛋白質-蛋白質相互作用解析用プローブの標識蛋白部位として用いた。以下、この標識蛋白部位をEGFP変異体と呼

ぶ。

実施例 2 単一ポリペプチドにおけるスプライシングの確認

VDEがEGFP変異体のN-末端側ポリペプチドおよびC-末端側ポリペプチドに挟まれた単一のポリペプチドにおいて、蛋白質スプライシングが生じるかを確認するために、大腸菌中でpGEX-NVCの発現を25°Cで行なった。

(1) 大腸菌のDH5 α 株を用いてグルタチオンS-トランスフェラーゼ(GST)融合蛋白を発現した。VDE領域とEGFP変異体のN-およびC-末端側ポリペプチドを覆うプラスミドをta_cプロモーターの制御下で、このGST遺伝子に融合した。これより、GST(26-kDa)、EGFP変異体のN-末端側ポリペプチドから125残基(13-kDa)、VDE(50-kDa)、および変異体のC-末端側ポリペプチド(14-kDa)からなるキメラ蛋白質が得られた。

(2) 得られた蛋白質を大腸菌から抽出、精製し、SDS-PAGEによって同定した。12~15% SDS-PAGEゲル上に、標識蛋白と10~225-kDa(Novagen)を添加し、電気泳動を行なった。ゲルをCoomassie Brilliant Blue染色し、可視化した。

ウェスタンブロッティングは、anti-VDEポリクローナル抗体、anti-His標識ポリクローナル抗体(Santa Cruz Biotechnology)、またはanti-GFPモノクローナル抗体(BioRad)をプローブとして行なった。

クローニングに必要な酵素は、すべてTakara Biomedicalから入手し、製造元のマニュアルに従って用いた。

PCR断片は、ABI 310ジェネティックアナライザーによっ

てシーケンスされた。

粗生成物の主成分は、~50-kDaの蛋白質であった(図3b)。これは、VDE(50-kDa)およびGSTと連結したexteinの大きさと一致した。つまり、GSTとEGFP変異体のN-末端側ポリペプチド(26-kDa+13-kDa)の融合蛋白質であると考えられる。

これより、融合蛋白質の103-kDa前駆体が50-kDaのVDEと53-kDaのGST-EGFP変異融合蛋白質に分割されたことが分かった。

さらに、VDEとGST-EGFP変異融合蛋白質の分子量を、ウェスタンブロッティングより評価した。

Anti-VDEおよびanti-GFP抗体は、それぞれ、切り出された50-kDa extein(図3d)および53-kDa GST-EGFP変異融合蛋白(図3e)と特異的に反応した。また、スプライシングされない前駆体の100-kDa付近に見られる成分は、いずれの抗体によっても解析された。

GSTアフィニティカラムによってさらにGST-EGFP変異融合蛋白の同定を行なった。粗生成物をアフィニティカラムに通し、樹脂に結合した蛋白質をPrecisionプロテアーゼで取り出し、SDS-PAGEにかけた(図3c)ところ、25-kDaにバンドが見られた。これは、EGFP変異体の分子量とほぼ一致した。

(3) 次にアフィニティカラムによって精製された蛋白質の蛍光スペクトルを測定したところ、励起および発光の最大波長は、それぞれ488 nmおよび510 nmとなり、EGFPの値とよく一致した。

以上の結果より、スプライシングによって単一ポリペプチドの中間にあったVDEが切り出され、EGFP変異体のN-およびC-末端のポリペプチドがペプチド結合によって連結し、得られたEGFP変異体が正しく折りたたまれて蛍光体となることが示された。

実施例3 蛋白質-蛋白質相互作用解析用プローブ①の有効性

(1) 大腸菌BL21(DE3)pLysS株を用いてN-末端にHis標識を結合した組換え融合蛋白質を得た。

蛋白質-蛋白質相互作用を試験するために、pGEX_NVCのGSTをpET16-bベクターのHis標識で置換し、スプライシングの機能部位を分割してpET_NVCΔSD(／)を得た。

この分割は、185～389アミノ酸領域に存在する機能的に不要なエンドヌクレアーゼモチーフを((翻訳停止コドン)-(shine-Dalgarno配列)-(翻訳開始コドン))からなるカセットで置換することにより実現した。

得られたプラスミドpET_NVCΔSD(／)は、主にEGFPとVDEのN-末端側のポリペプチド(N_EGFP-VDE)をコードするgene1と、VDEとEGFPのC-末端側のポリペプチド(C_VDE-EGFP)をコードするgene2からなる2遺伝子オペロンであった。

蛋白質-蛋白質相互作用の際に、VDEのN-およびC-末端側のポリペプチドが空間的に近位にあるようにするために、図4に示されるように、翻訳停止コドンと翻訳開始コドンの間にGly-Ala_n繰り返し配列を有する屈曲性のペプチドリンクマー導入した(pET_NVCΔSD linker(／))。

大腸菌内においてEGFPを与えるスプライシング現象を容易に起こすような特別な蛋白質-蛋白質相互作用が存在するかを確認す

るために、カルモジュリン (CaM) とそのターゲットペプチドであるM13をモデル蛋白質として選択した。

CaMおよびM13の構造は、NMRにより明らかになっている (Ikura, M. et al. *Science* 1992, 256, 632-638) ため、CaM中の任意のアミノ酸からM13中の任意のアミノ酸までの距離が分かり、好ましい。

(2) 組換えプラスミドpET_NVCΔSD (C/M)、pET_NVCΔSD linker (C/M)、およびpET_NVCΔSD linker (/) を大腸菌細胞内に導入し、対応する融合蛋白質を得た。

菌内でスプライシングを起こすために、蛋白発現を25°Cにて12時間行い、その後4°Cで1~2日間保存した。

gene1の発現蛋白は、anti-His 標識抗体によって確認された (図5A)。また、抗体によって解析された主成分は、55-kDa蛋白 (図5Aa, d) であり、これらはN_EGFP_VDE (36-kDa) のスプライシングされない前駆体とCaM (17-kDa)、または、その連結リンカー (1-kDa) の大きさと同程度であった。

コントロールとして、pET_NVCΔSD linker (/) プラスミドを有する大腸菌の溶解産物をSDS-PAGEにかけたところ、N_EGFP_VDEの単一バンドが得られた (図5Af)。

これら3種のプラスミドから得られたスプライシングされない前駆体蛋白質の発現レベルはほぼ同一であった。

一方、gene2の蛋白質生成物は、anti-GFPモノクローナル抗体によって識別され、EGFPのC-末端側のポリペプチドであることが分かった。

さらに、pET_NVCΔSD (C/M) およびpET_NVCΔSD linker (C/M) を発現した細胞において、遺伝子オペロンから得られた発現蛋白の大きさは、N_VDE-EGFP (20-kDa) とM13 (3-kDa) (図5B a) または含リンカ-M13 (4-kDa) (図5B d) の前駆体蛋白質のそれとよく一致した。同様に、コントロールプラスミドは、予想された蛋白質を発現した (図5B f)。オペロンIIから得られた3つの蛋白質は、いずれも同じ発現レベルであった。

図6に各プラスミドを保有する大腸菌溶解産物の蛍光スペクトルを示した。pET_NVCΔSD linker (/) を含む大腸菌では、スペクトル変化は見られなかった。pET_NVCΔSD (C/M) を有する大腸菌中で、CaMとM13を共発現したところ、510 nmにおける蛍光発光に若干の変化が見られた。一方、N_EGFP-VDE およびC_VDE-EGFP に屈曲性のペプチドリンカーを結合したCaMおよびM13の共発現では、510 nmの蛍光が大きく変化した。pET_NVCΔSD linker (C/M) を有する大腸菌からの粗生成物の蛍光強度は、コントロールプラスミド pET_NVCΔSD linker (/) または屈曲性リンカー pET_NVCΔSD linker (C/M) をコードしないプラスミドを有する細胞を識別するのに十分であった。

これらの結果より、CaMとM13の相互作用により、*in trans* でスプライシングが起こり、EGFP変異体のN-およびC-末端の二つの外部領域が連結してEGFP蛍光体を形成することが示された。

実施例4 蛋白質-蛋白質相互作用解析用プローブ①におけるリンカ-の効果

スプライシングが起こるためには、VDEにおけるN-およびC-末端が正しく折り畳まれなくてはならない。このような折り畳みは、C-末端のN_VDEがN-末端のC_VDEと近位にあるとき生じる。

CaMとM13の場合、CaMのN-末端およびM13のC-末端の間の距離は、50 Åであった(Brookhaven Protein Data Bankより)。この距離は、N_VDEおよびC_VDEが隣接するには大きすぎる可能性があり、したがって、pET_NVCAASDILinker(C/M)プラスミドを有する大腸菌での正しい折り畳みを阻害しているものと考えられた。

しかし、実際には、pET_NVCAASDILinker(C/M)プラスミドでの510 nmで蛍光強度の明らかな増大が見られ、N-およびC_VDEにそれぞれ結合した10-および9-アミノ酸リンカーがVDEの折り畳みに必要な屈曲性を持たせ、VDEが効率よくスプライシングするコンホメーションがとられていることが示された。

実施例5 蛋白質-蛋白質相互作用解析用プローブ②の作成

以下、プラスミドの作成は、大腸菌の strain DH5 α 株を宿主として行った。

蛋白質-蛋白質相互作用解析用プローブ②の intein 部位としては、藍藻 *Synechocystis sp.* PCC 6803 株由来の DnaE を、標識蛋白としては、野生ホタル由来のルシフェラーゼ(Lum_F) (pLucAII) を437アミノ酸と438アミノ酸の間で分割し、N-末端側(pLucN) およびC-末端側(pLucC) として用いた。

図7にこれらのルシフェラーゼおよびルシフェラーゼ片の構成を

示した。

(1) ルシフェラーゼの分割

まず、pLucN および pLucC が酵素活性を失っていることを確認するために、ヒトインシュリンリセプターを過剰発現したチャイニーズハムスター卵巣細胞 (CHO-HIR) に各ルシフェラーゼ片を過渡的に発現させた。

1 μg のプラスミド (pLucAII, pLucN, および pLucC) と 0.01 μg のコントロールプラスミド (pRL-TK) とともに CHO-HIR にトランスフェクションし、12 ウエルプレート中で 45 時間培養した。培養後、発光をルミノメーターで測定した。

また、コントロールとして、プラスミドを含まない CHO-HIR を同条件で培養した。

プレート中のウェル毎のトランスフェクション効率の誤差を補正するために、*Renilla* (ウミシイタケ) 由来のルシフェラーゼ (Lum_R) を用いた dual-ルシフェラーゼ アッセイを行い、ウェル毎のトランスフェクション効率を補正した。

図 8 に各ルシフェラーゼ (またはルシフェラーゼ片) の相対発光強度 (RLU) を示した。

野生ホタルルシフェラーゼ (LucAII) を発現した CHO-HIR では、RLU は、11.4 であった (図 8a) が、LucN および LucC のみを発現した CHO-HIR では、RLU は、それぞれ 2.2×10^{-4} および 4.5×10^{-5} であった (図 8b)。また、Lum_R そのものを形質移入した CHO-HIR の RLU (バックグラウンド) は、 2.2×10^{-4} であったことから、LucN および LucC のみでは発光活性を有さないことが示された。

(2) DnaEの分割

藍藻 (*Synechocystis sp.*) PCC 6803 株由来のDnaEは、前記のとおり、N-末端側の123アミノ酸残基とC-末端側の36アミノ酸残基を用いた。

(3) 蛋白質-蛋白質相互作用解析用プローブ②

上記(2)のDnaEのN-末端側と(1)のLucNを、また、上記(2)のDnaEのC-末端側と(1)のLucCを、各々連結し、バイシストロン性発現ベクターであるpIRES (Invitrogen) のマルチクローニングサイト(MCS)に挿入し、pIRES-DSLを得た。得られたプラスミド(pIRES-DSL)は、N-末端DnaEの3'-末端側とC-末端側DnaEの5'-末端に二つのMCS(各々、MCS-AおよびMCS-B)を有し、これらのMCSには、相互作用する、または相互作用を調べたい蛋白質や蛋白質ドメインを導入することができる。

図7にpIRES-DSLの構成を示した。

実施例6 蛋白質-蛋白質相互作用解析用プローブ②の有効性1

(1) 実施例5で作成した蛋白質-蛋白質相互作用解析用プローブ②が有効に作用し、ルシフェラーゼのスプライシングを起こすことを確認するために、生理学的にインシュリン情報伝達に関与することで知られるIRS-1の941番目のチロシン残基を含むオリゴペプチド(Y941)およびそのターゲット蛋白であるホスファチジルイノシトール3-キナーゼ由来のSH2Nドメイン(White, M. F., *Diabetologia* 1997, 40, S2-S17)を用いた。

前記MCS-AにY941を、MCS-BにSH2Nを挿入したpIRES-DSL(Y/S)とpRL-TKベクターをCHO-HIRに過渡的に共発現させた。

図7にpIRES-DSL(Y/S)の構成を示した。

まず、6ウェルプレート中で2 μ gのプラスミド(pIRES-DSL(Y/S))および0.02ngのコントロールプラスミド(pRL-TK)をCHO-HIR細胞にトランスフェクションした。45時間の培養後、培養液をFBSを含まない1.0×10⁻⁷Mのヒトインシュリン溶液で置換し、CHO-HIR細胞を72時間、3時間、および5分間培養(37°C)して刺激した。5分間培養した細胞は、その後、インシュリン溶液をFCS-フリーでインシュリンを含まない培養液で175分間培養した。

インシュリン刺激後のRLUによる発光強度を図9に示した。

CHO-HIR細胞がインシュリンにより72時間、3時間、および5分間刺激された際の補正後のルシフェラーゼ活性は、各々1.0、0.0.73、0.18であった。また、インシュリンを含まない培養液で培養した際の発光強度(バックグラウンド)は、0.15であり、5分間インシュリン刺激を行った結果とほぼ同等であることが分かった。

さらに、3時間以上インシュリンによる刺激を行った際のRLUによる発光強度は、バックグラウンド値の4倍以上であることが示された。ここで見られたキナーゼ活性は、インシュリンレセプターによってリン酸化されたY941ペプチド(941番目のアミノ酸=チロシン)とSH2Nの特異的な相互作用によるものであり、蛋白質-蛋白質相互作用解析用プローブ②においてDnaEの*in trans*での折り畳みとスプライシングが効率的に起こり、LuccNとLuccCが連結してルシフェラーゼ発光が再現されたことが明らかとなつた。

そこで、Y941におけるチロシン残基をインシュリンリセプタ

ーによってリン酸化されないアラニン残基に変換したY941変異体を作成し、同様の試験を行った。

結果を図 10 に示した。

Y941変異体を発現させたCHO-HIR細胞では、補正後のルシフェラーゼ発光はバックグラウンドと同程度であったことから、Y941のチロシンのリン酸化によりSH2Nと蛋白質間相互作用が起きたことが確認された。

実施例 7 蛋白質—蛋白質相互作用解析用プローブ②の有効性 2

実施例5で作成された蛋白質-蛋白質相互作用解析用プローブ②を用いてCHO-HIR細胞におけるインシュリン誘発蛋白質相互作用の定量的解析を行った。

まず、RLU値のインシュリン濃度依存性を確認した。CHO-HIRを前記のとおりにpIRE-S-DSL(Y/S)とpRL-TKで共発現した後、前記の方法で $1.0 \times 10^{-13} \sim 1.0 \times 10^{-7}$ Mの範囲の各濃度のインシュリンを用いて37°Cで3時間刺激した。

R L Uによる発光強度を図11に示した。

発光強度はインシュリン濃度に伴って増大することが確認された。

産業上の利用可能性

以上詳しく述べたとおり、この発明によって、蛋白質-蛋白質相互作用を精度高く、かつ簡便に解析するための蛋白質-蛋白質相互作用解析用プローブが提供される。また、この蛋白質-蛋白質相互作用解析用プローブを用いた蛋白質-蛋白質相互作用の解析方法が提供される。

この蛋白質-蛋白質相互作用解析用プローブを用いた蛋白質-蛋白質

白質相互作用の解析方法では、従来の方法のようにレポーター遺伝子や基質を用いる必要がなく、簡便で精度高い解析が可能となる。また、哺乳動物細胞においても感度高く蛋白質－蛋白質相互作用を解析できる。

したがって、この発明の蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブを用いれば、細胞膜での蛋白質間の相互作用や細胞内におけるホルモンによるレセプターの活性化など、あらゆる生体内での蛋白質－蛋白質相互作用の機構を短時間で簡便に解析することが可能となる。

請求の範囲

1. 二つの蛋白質間の相互作用を解析するためのプローブであつて、蛋白質－蛋白質相互作用によりプロテインスプライシングを生じさせ、物理化学的または生化学的に検出可能な蛋白質を再生させることを特徴とする蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブ。
2. *intein* の N－末端側のポリペプチドと標識蛋白の N－末端側のポリペプチドを含むプローブ a と、*intein* の C－末端側のポリペプチドと標識蛋白の C－末端側のポリペプチドを含むプローブ b の二つのプローブからなる請求項 1 の蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブ。
3. プローブ a の C－末端側とプローブ b の N－末端側に、リンカ配列を有する請求項 2 の蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブ。
4. *intein* が酵母 VMA 由来のエンドヌクレアーゼである請求項 2 または 3 のいずれかの蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブ。
5. *intein* が藍藻由来の Dna E である請求項 2 または 3 のいずれかの蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブ。
6. 標識蛋白が蛍光蛋白である請求項 2 ないし 5 のいずれかの蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブ。
7. 蛍光蛋白が緑色蛍光蛋白である請求項 6 の蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブ。
8. 標識蛋白が発光触媒酵素である請求項 2 ないし 5 のいずれかの蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブ。

9. 発光触媒酵素ガルシフェラーゼである請求項 8 の蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブ。
10. 請求項 2 ないし 9 記載のいずれかのプローブ a を連結した蛋白質と請求項 2 ないし 9 記載のいずれかのプローブ b を連結した蛋白質を共存させ、標識蛋白のシグナルを検出することを特徴とする蛋白質－蛋白質相互作用の解析方法。
- 1.1. 請求項 1 ないし 9 記載のいずれかの蛋白質－蛋白質相互作用解析用プローブを発現するポリヌクレオチドを真核細胞内に導入することによりプローブ a を連結した蛋白質とプローブ b を連結した蛋白質を共存させる請求項 10 の蛋白質－蛋白質相互作用の解析方法。

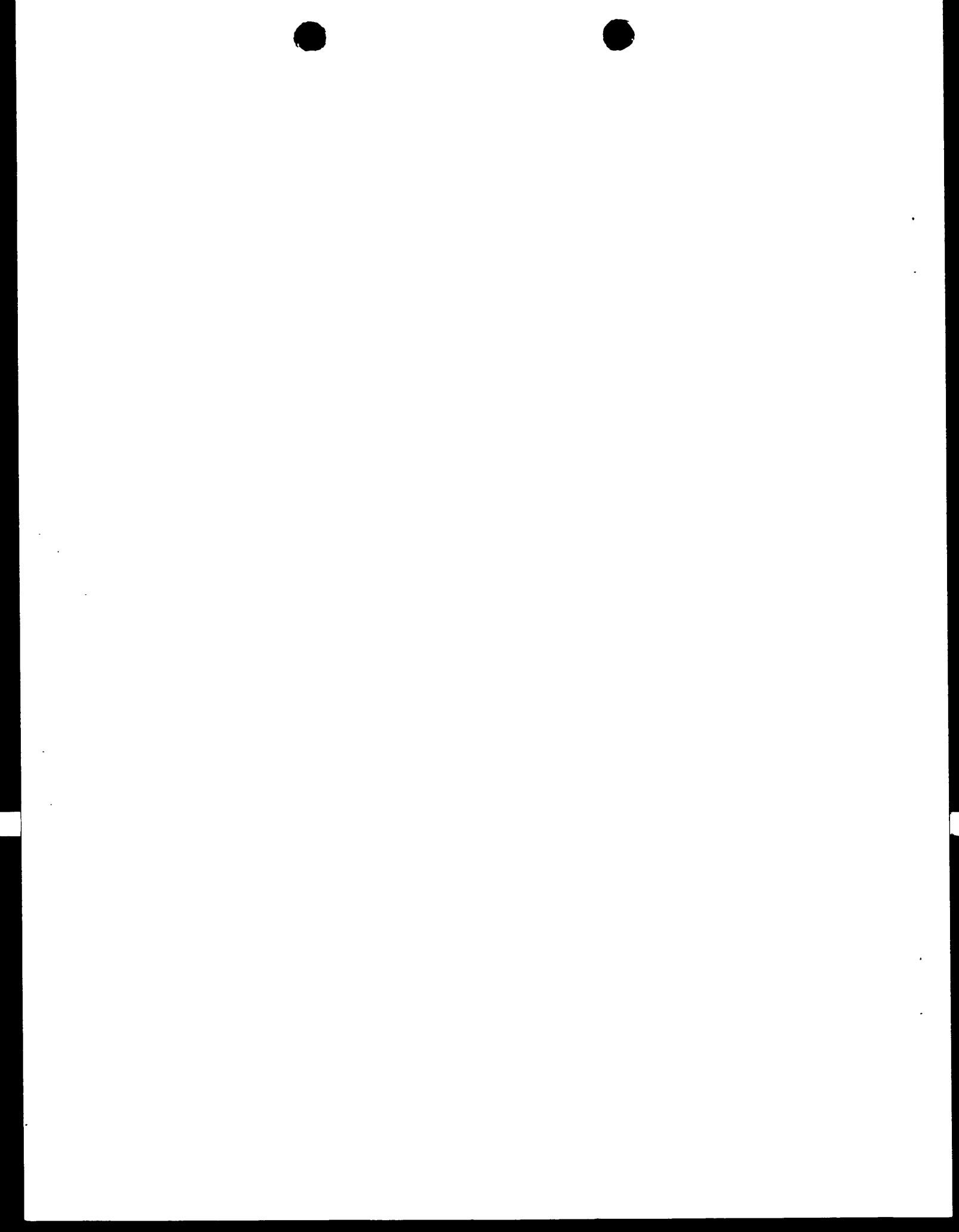
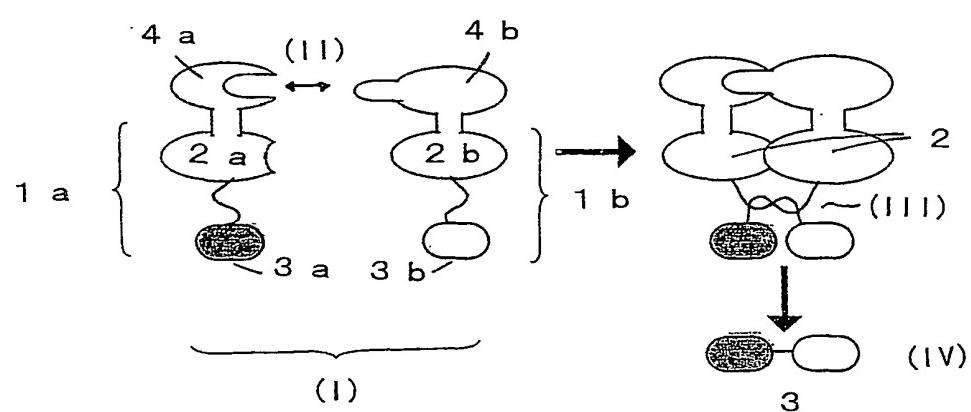


図 1



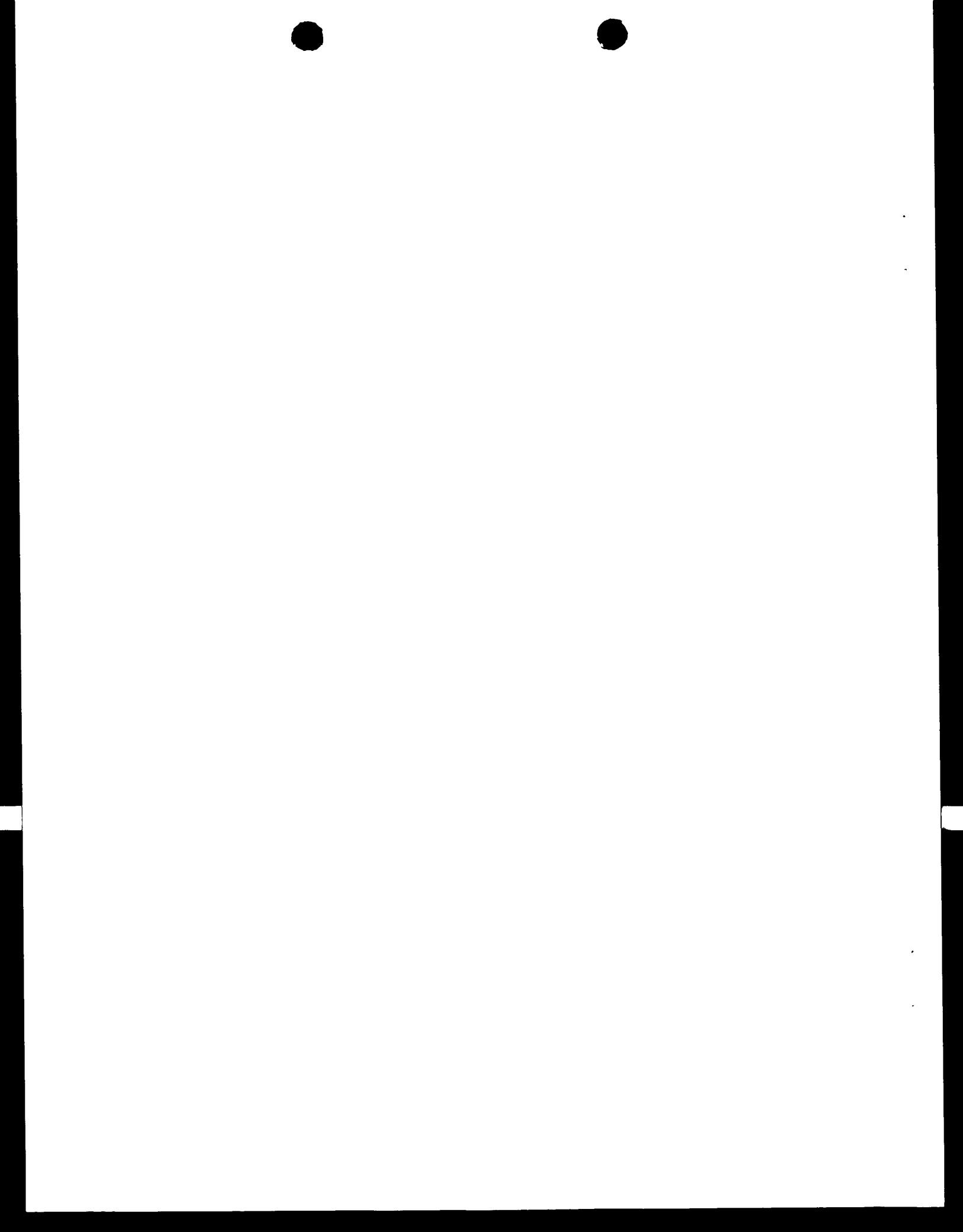


図 2

VDE ⁴⁵⁰ V V V H N C ⁴⁵⁵
EGFP ¹²⁴ I E L K G I ^{*} ₁₂₉

m125 : E125I, I129C I I L K G C
m126 : E125I, L126Y, I129C I I Y K G C
m129 : I129C I E L K G C

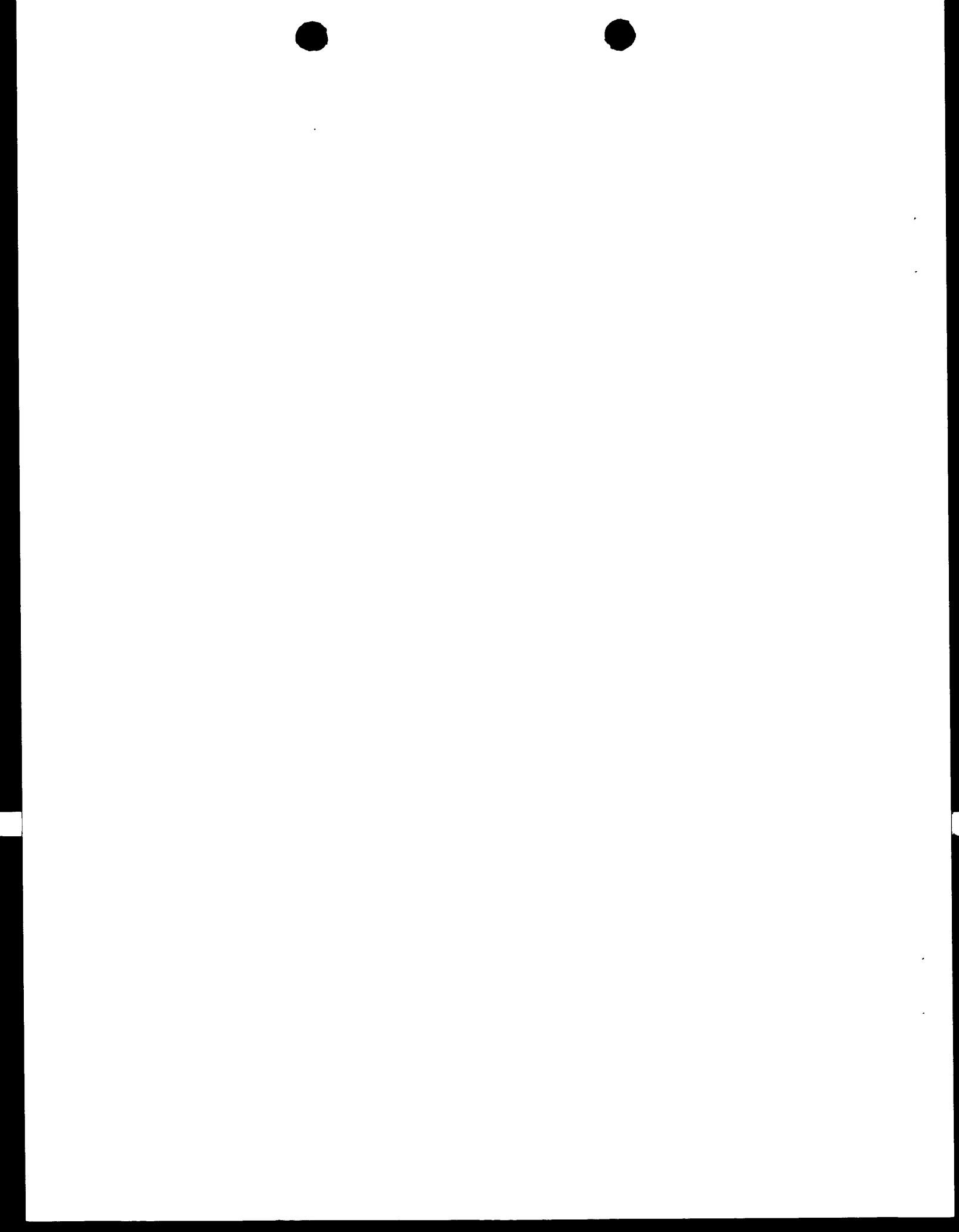
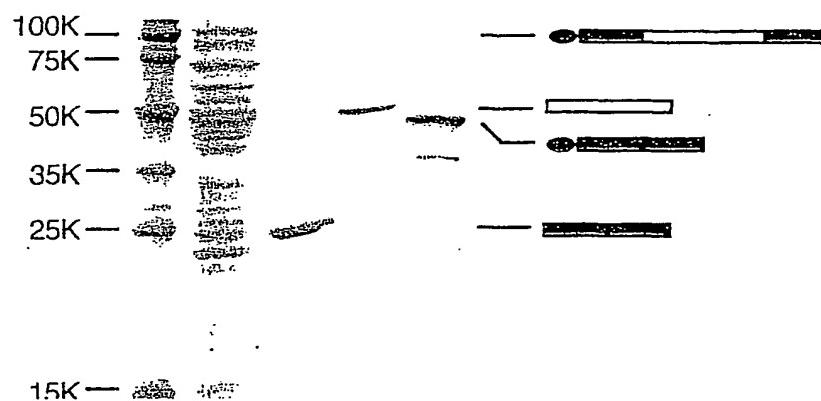
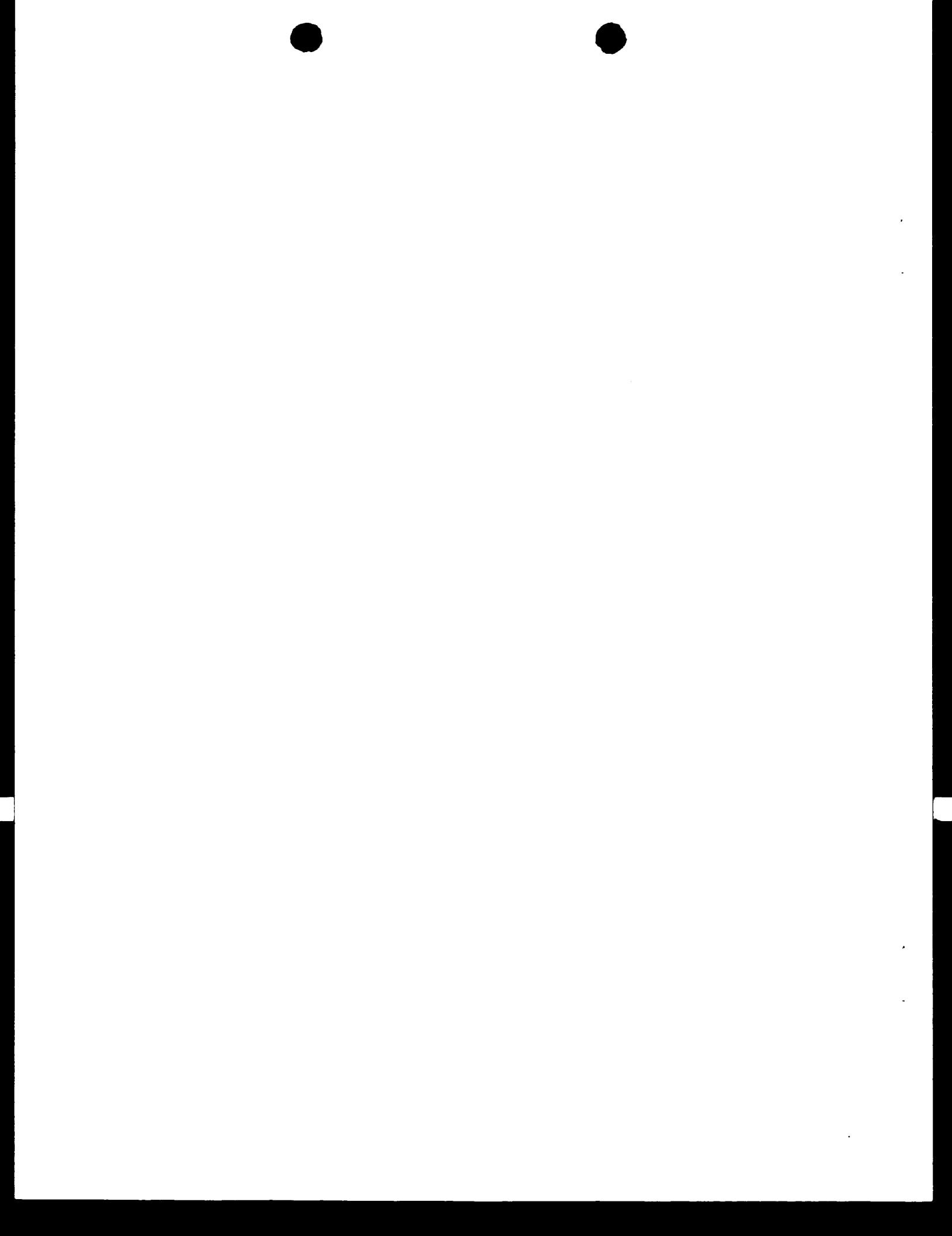
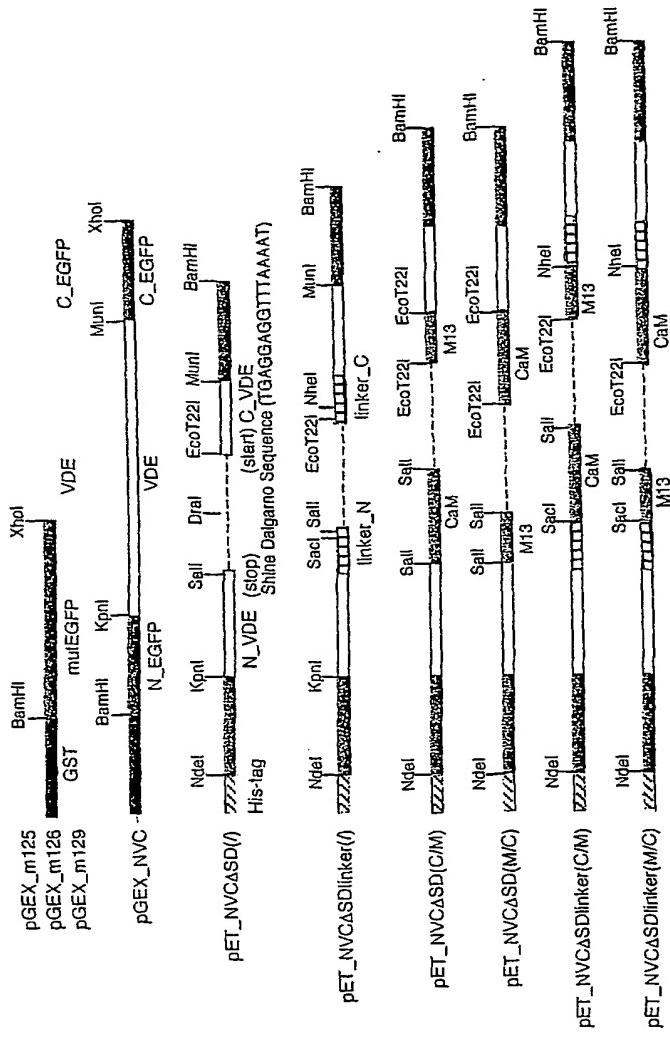


図 3





☒ 4



linker_N : GCG ATC AAC AAC GGT AAC GGC CGT AAC GGT (ASNINGNNG)

linker_C : GGC AAC AAC GGT GGC AAC AAC GAC GTC (GNNGGNNDV)

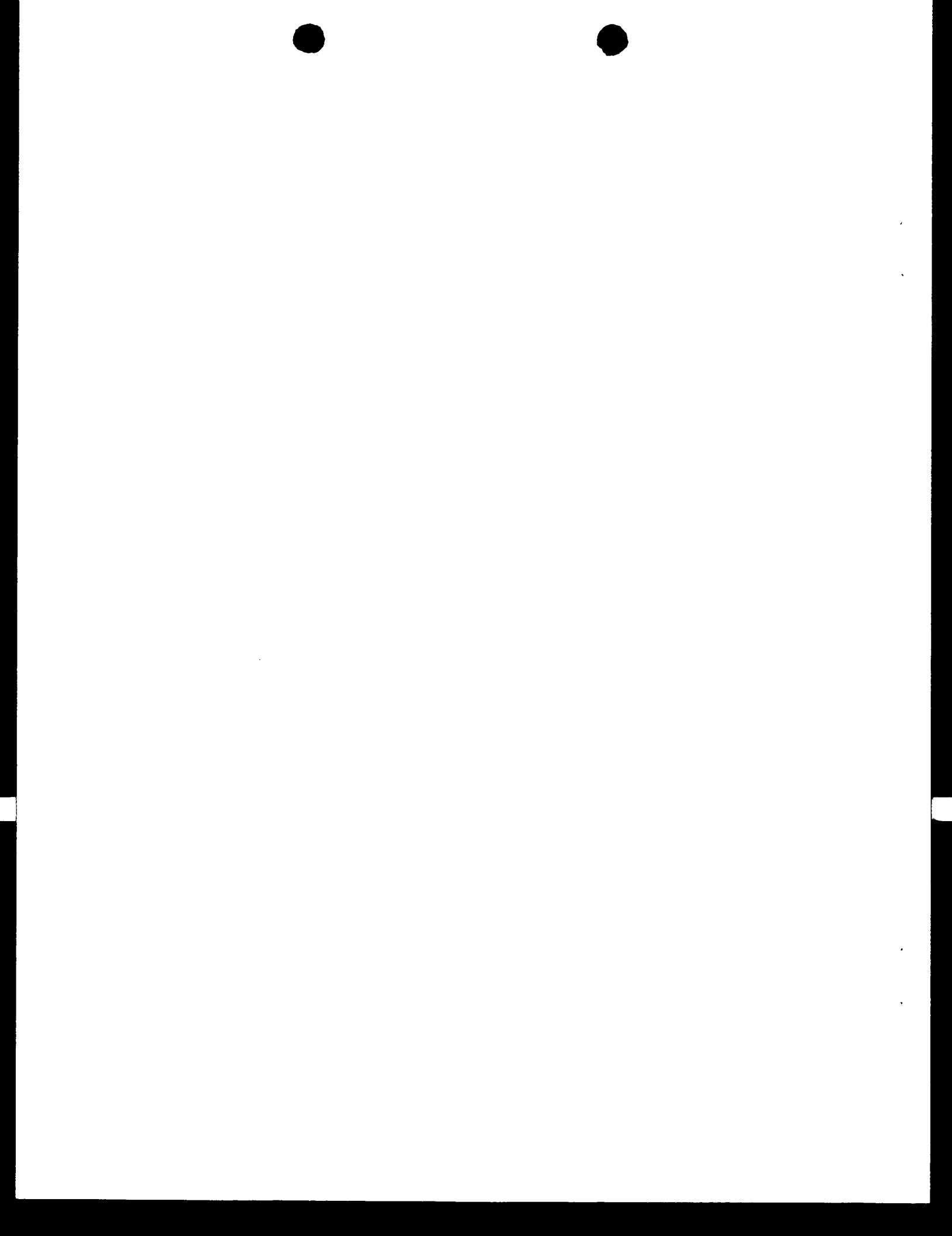
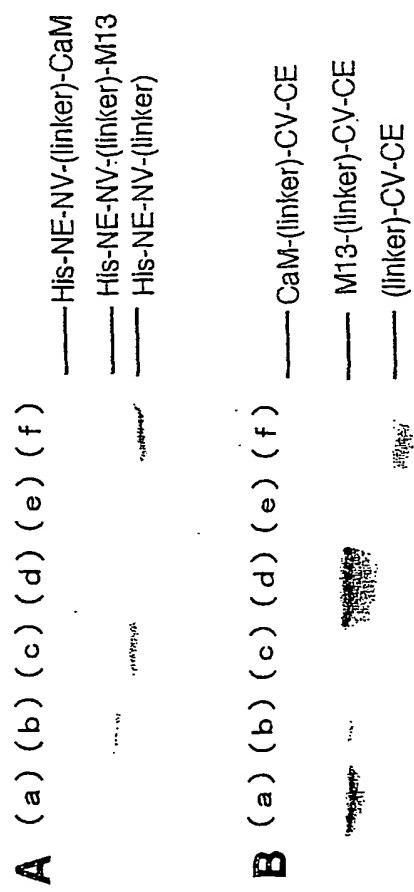


図 5



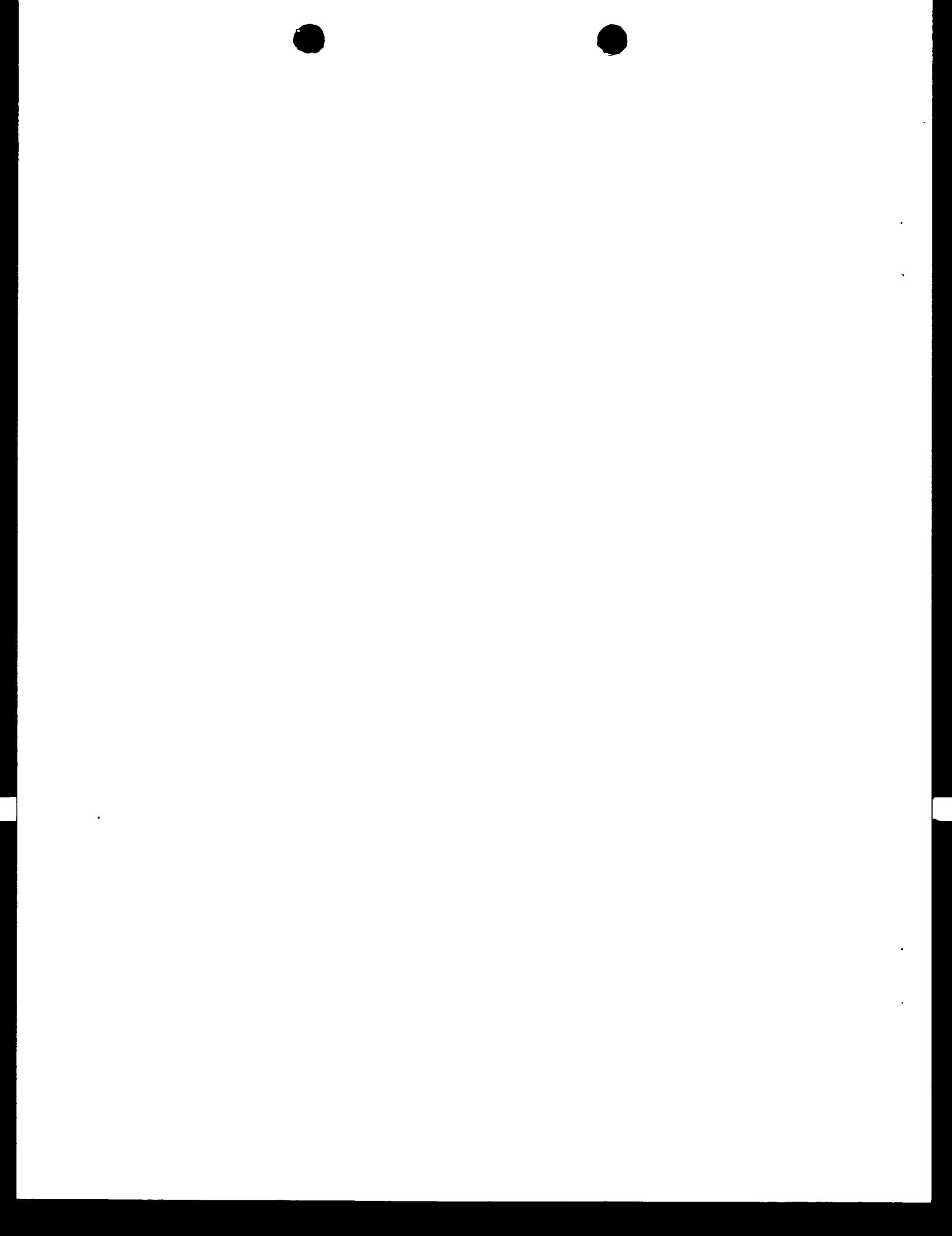
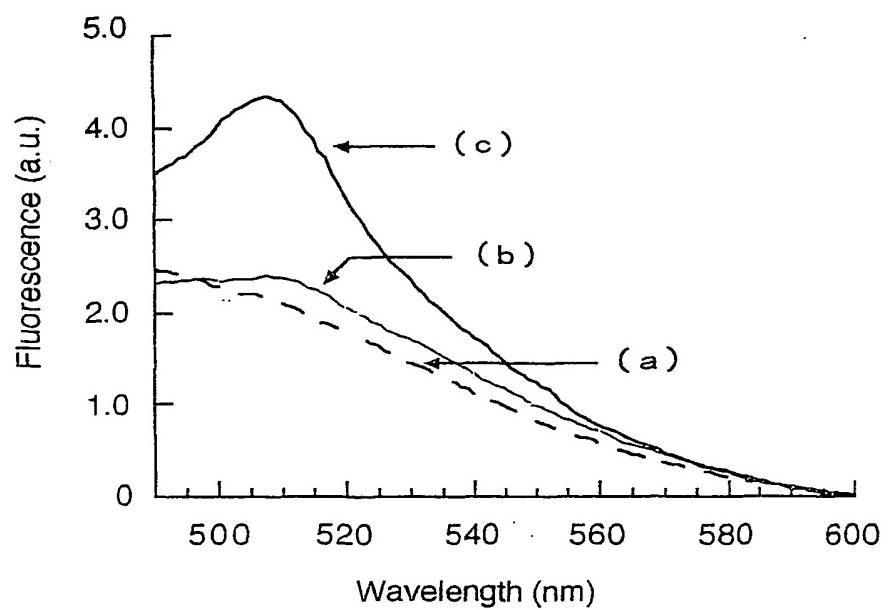


図 6



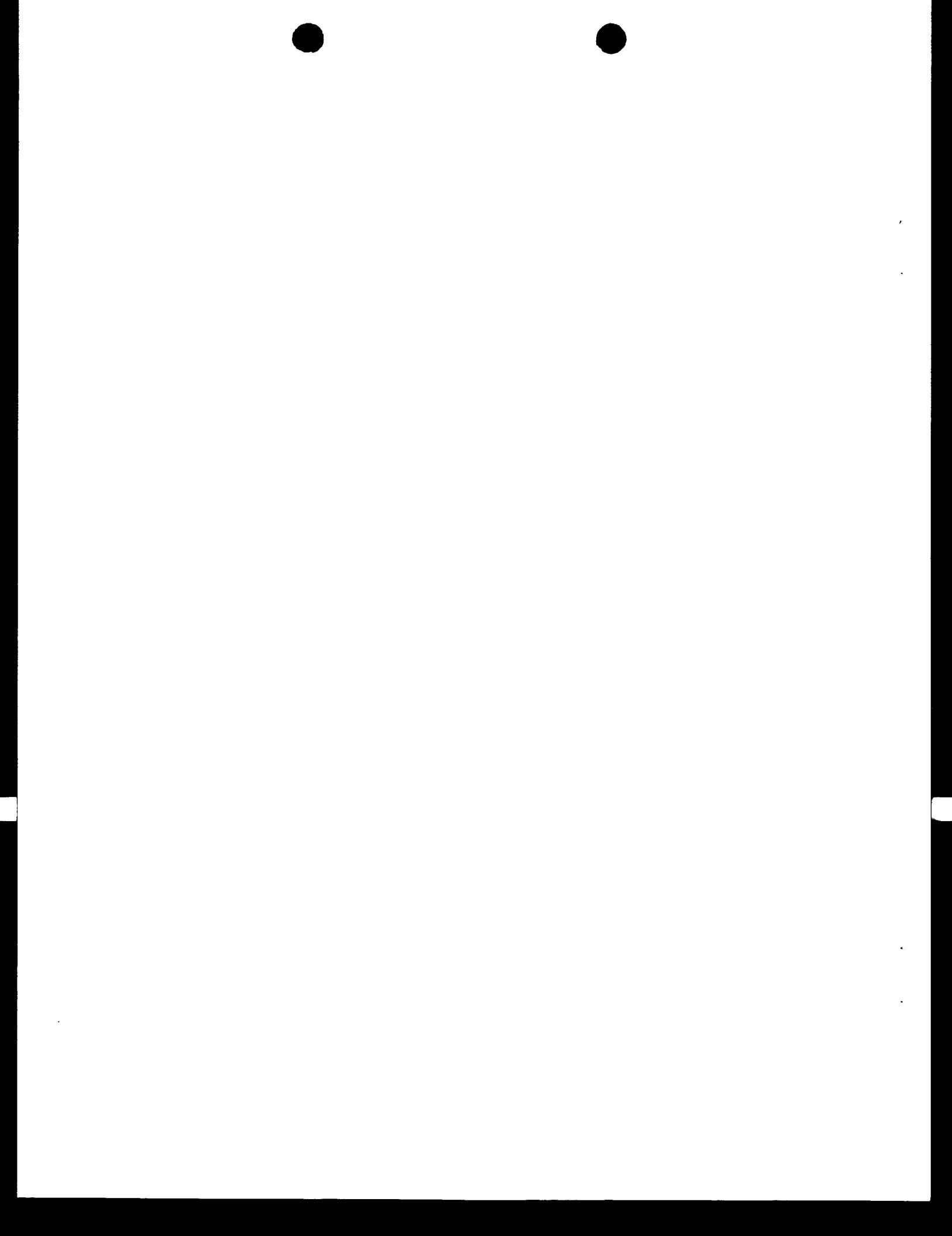
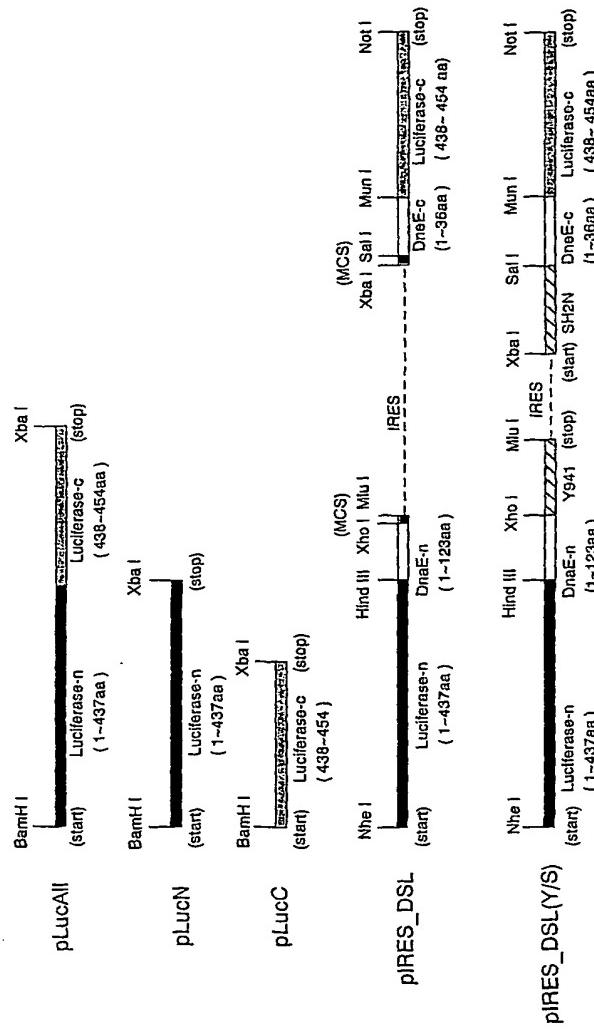


图 7



Y941 peptide : TEEAYMKMDLGP

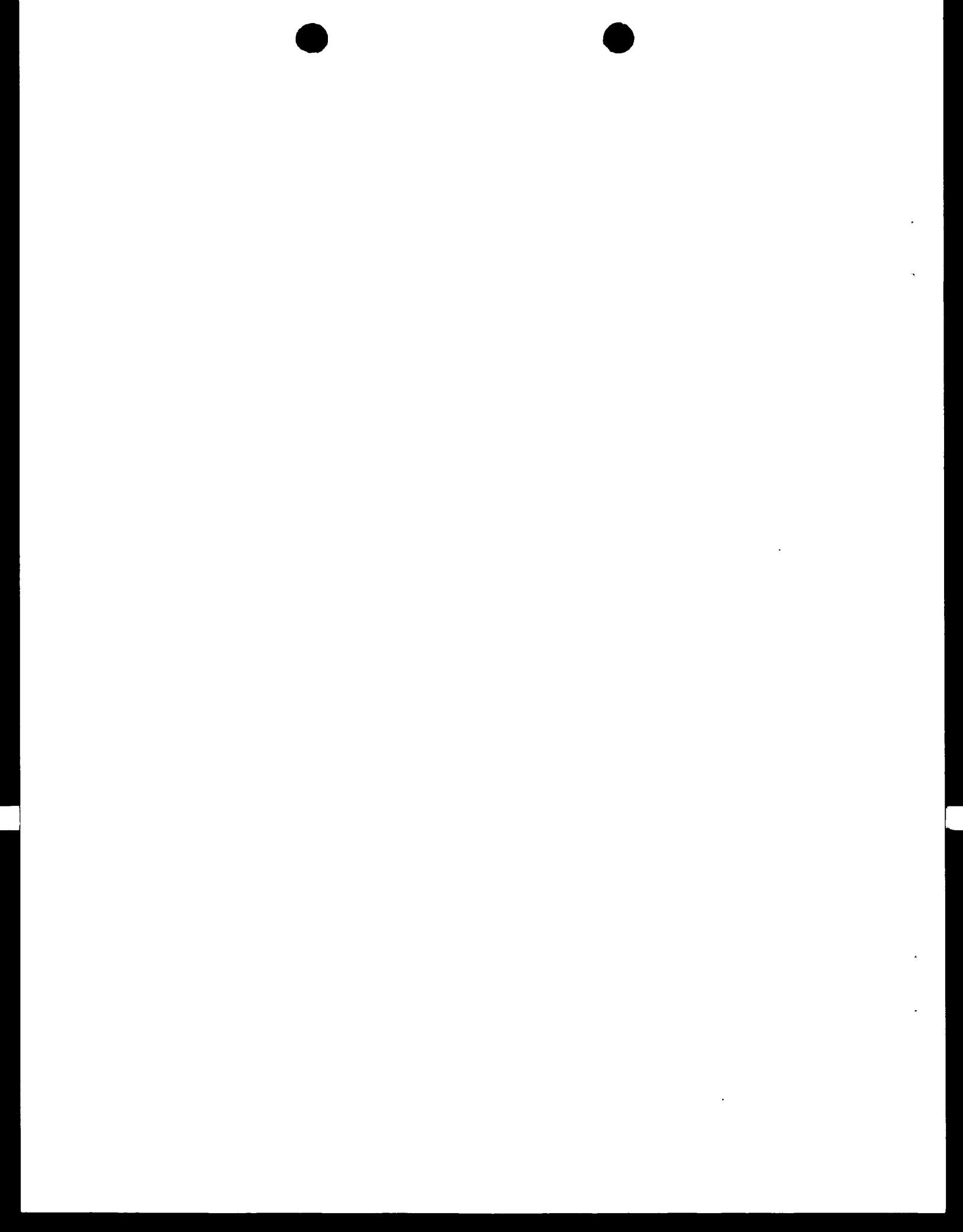
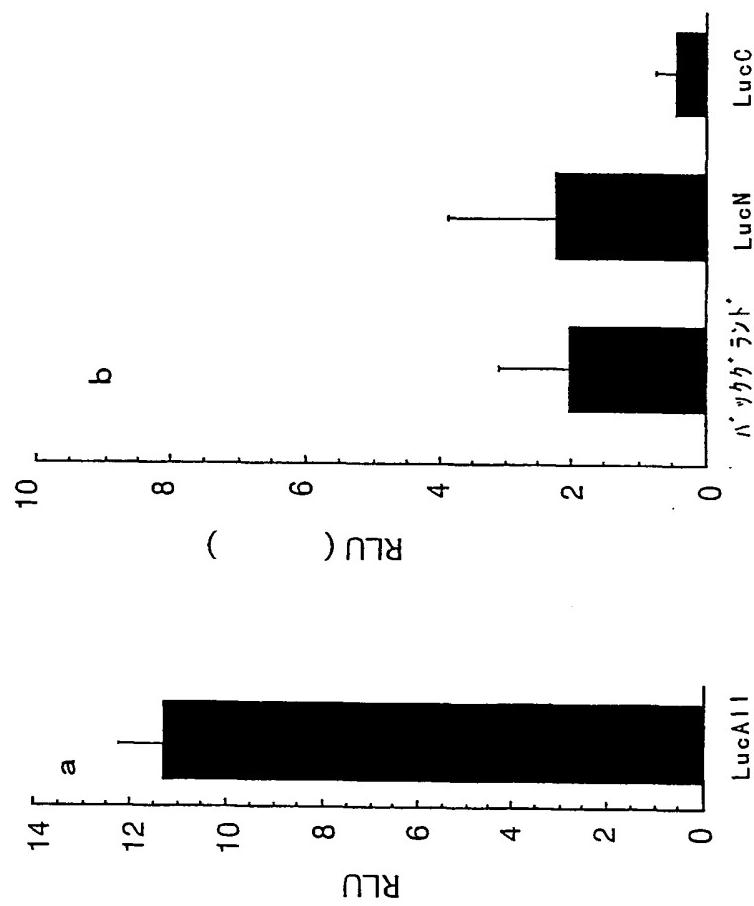


図 8



8/11

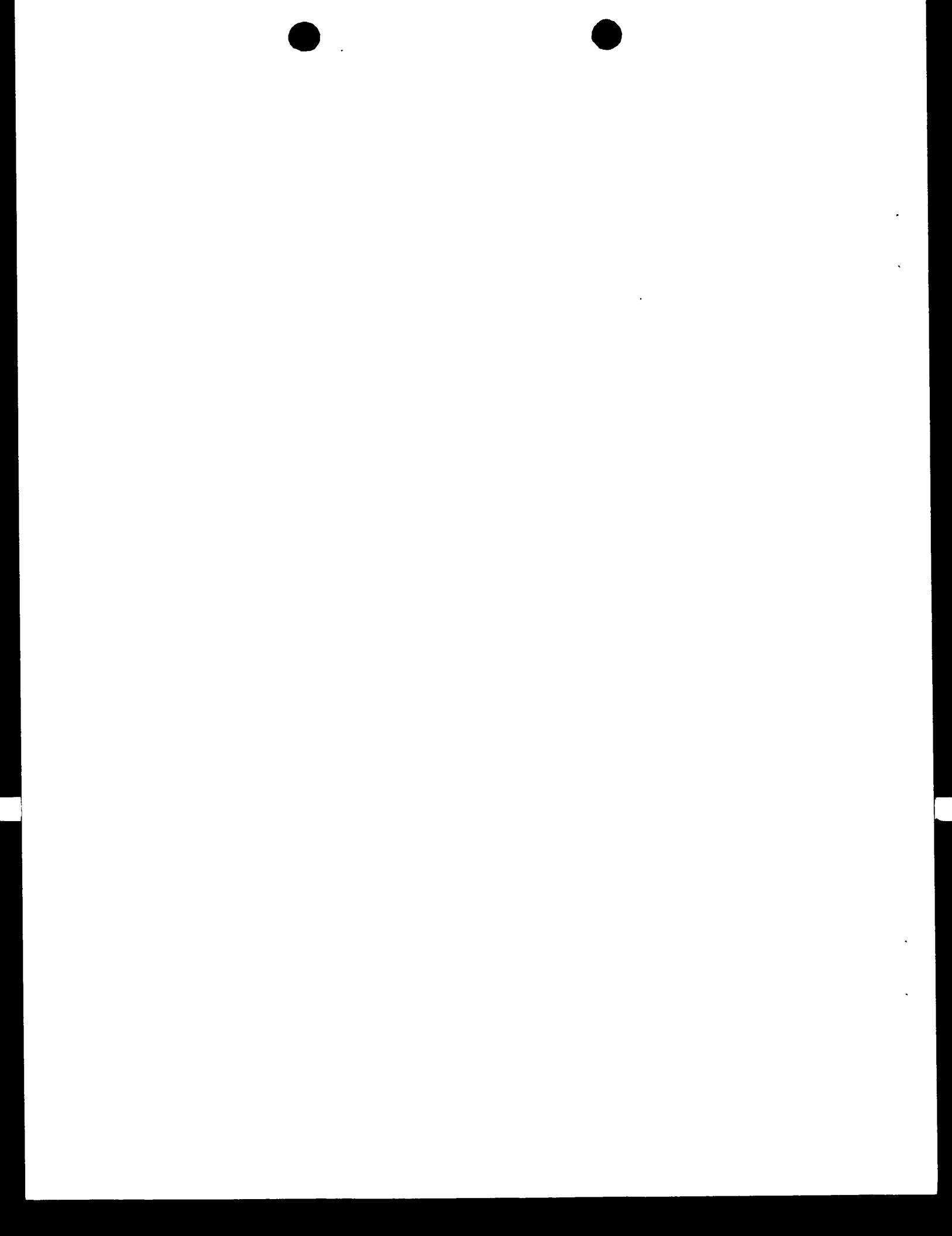
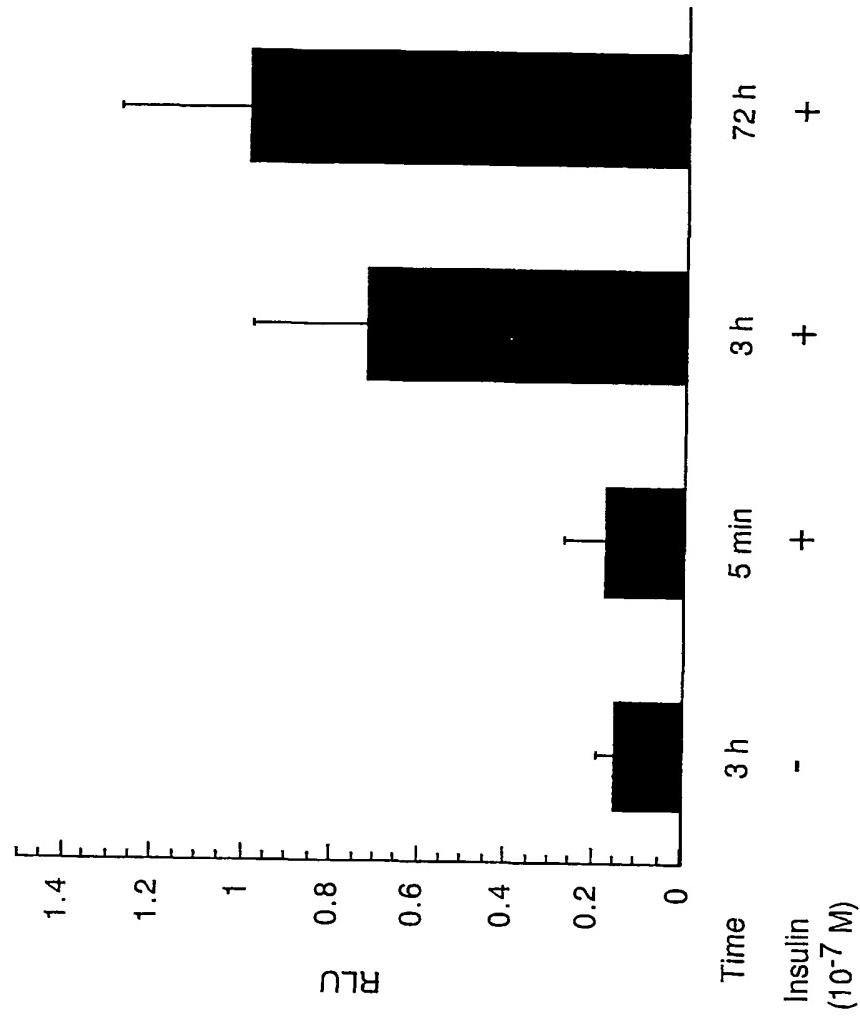


図 9



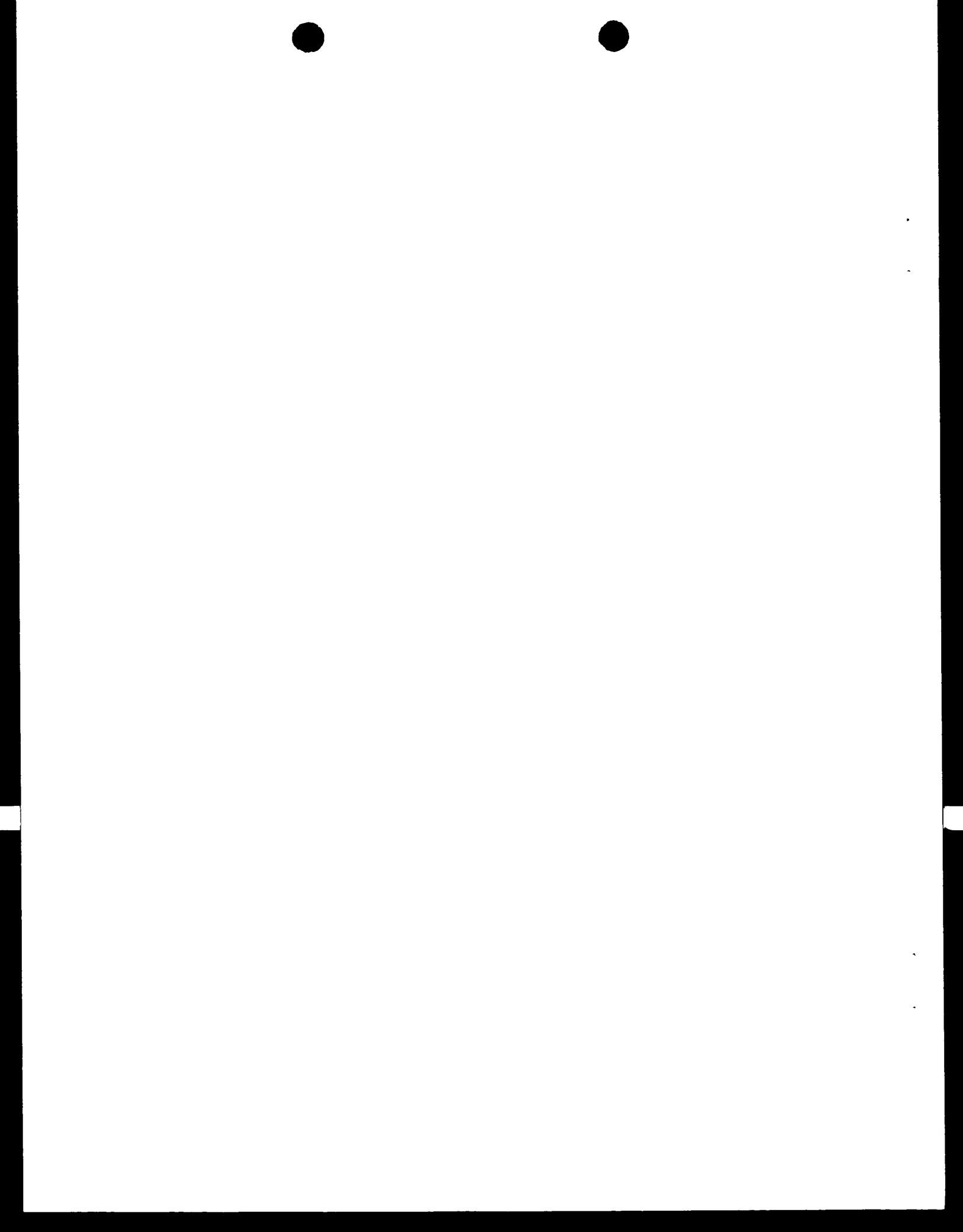
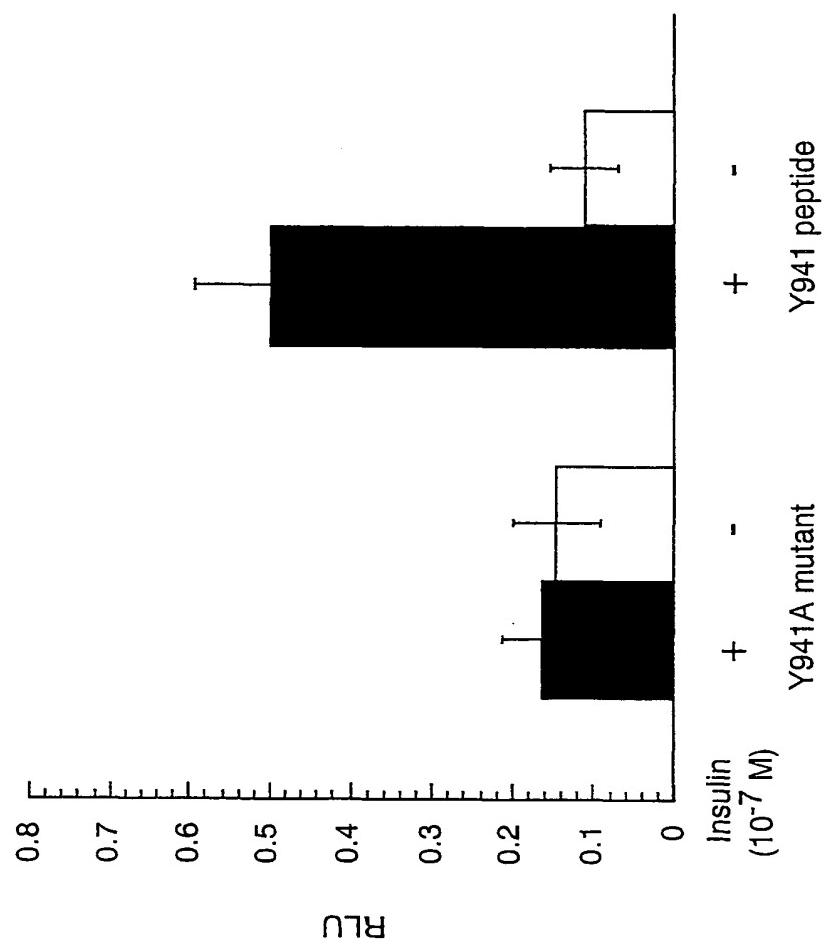


図 10



10/11

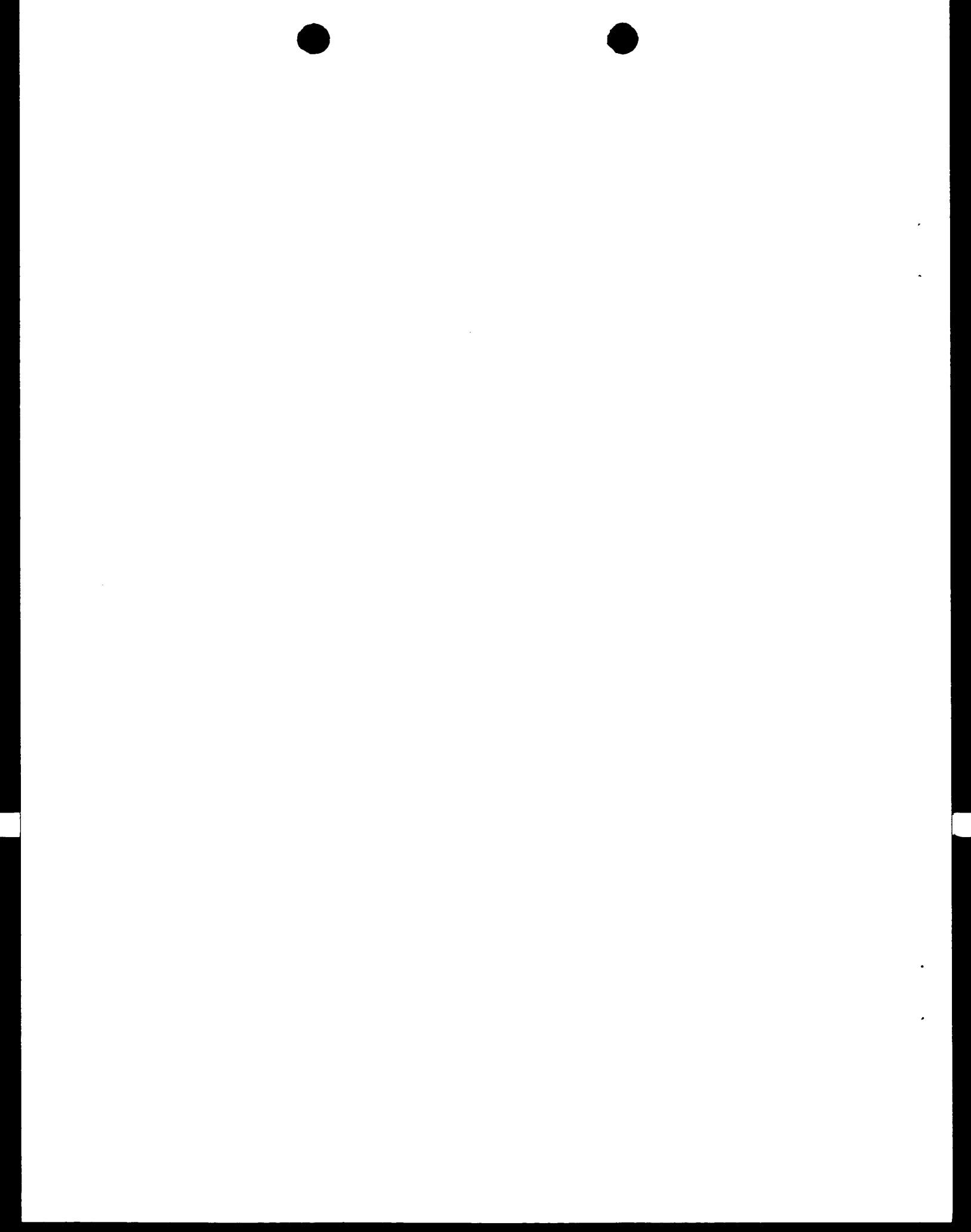
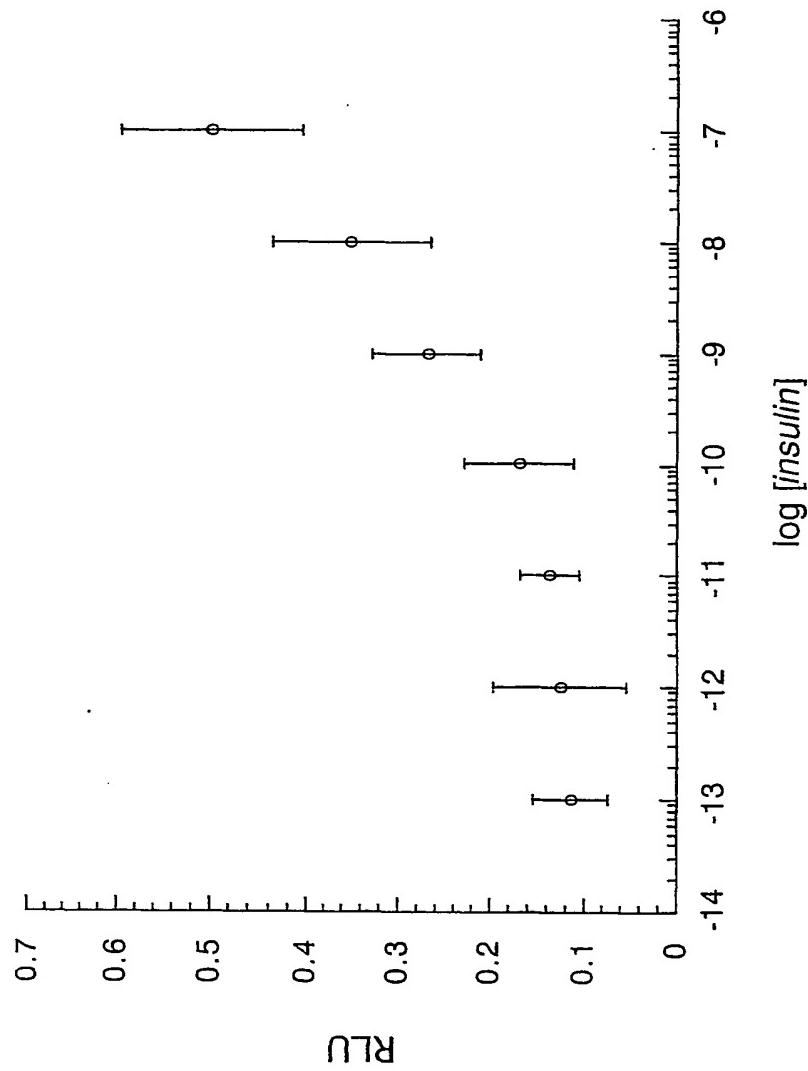
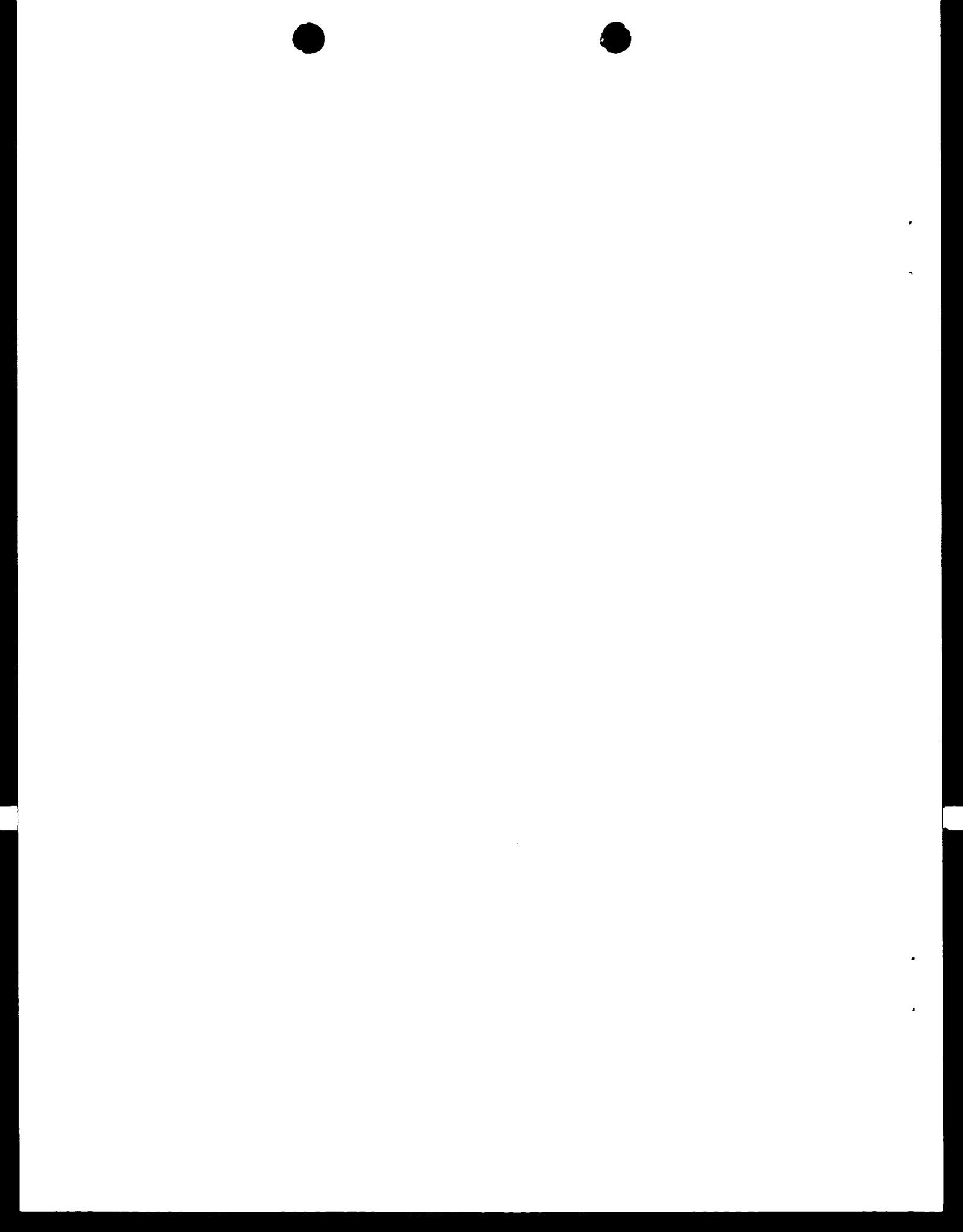


図 11



11/11



INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.

PCT/JP00/09348

A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER
Int.Cl⁷ G01N 33/68, C12N 15/09

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

B. FIELDS SEARCHED

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)
Int.Cl⁷ G01N 33/68, C12N 15/09Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched
Jitsuyo Shinan Koho 1922-1996 Toroku Jitsuyo Shinan Koho 1994-2001
Kokai Jitsuyo Shinan Koho 1971-2001 Jitsuyo Shinan Toroku Koho 1996-2001Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practicable, search terms used)
WPI, BIOSIS

C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

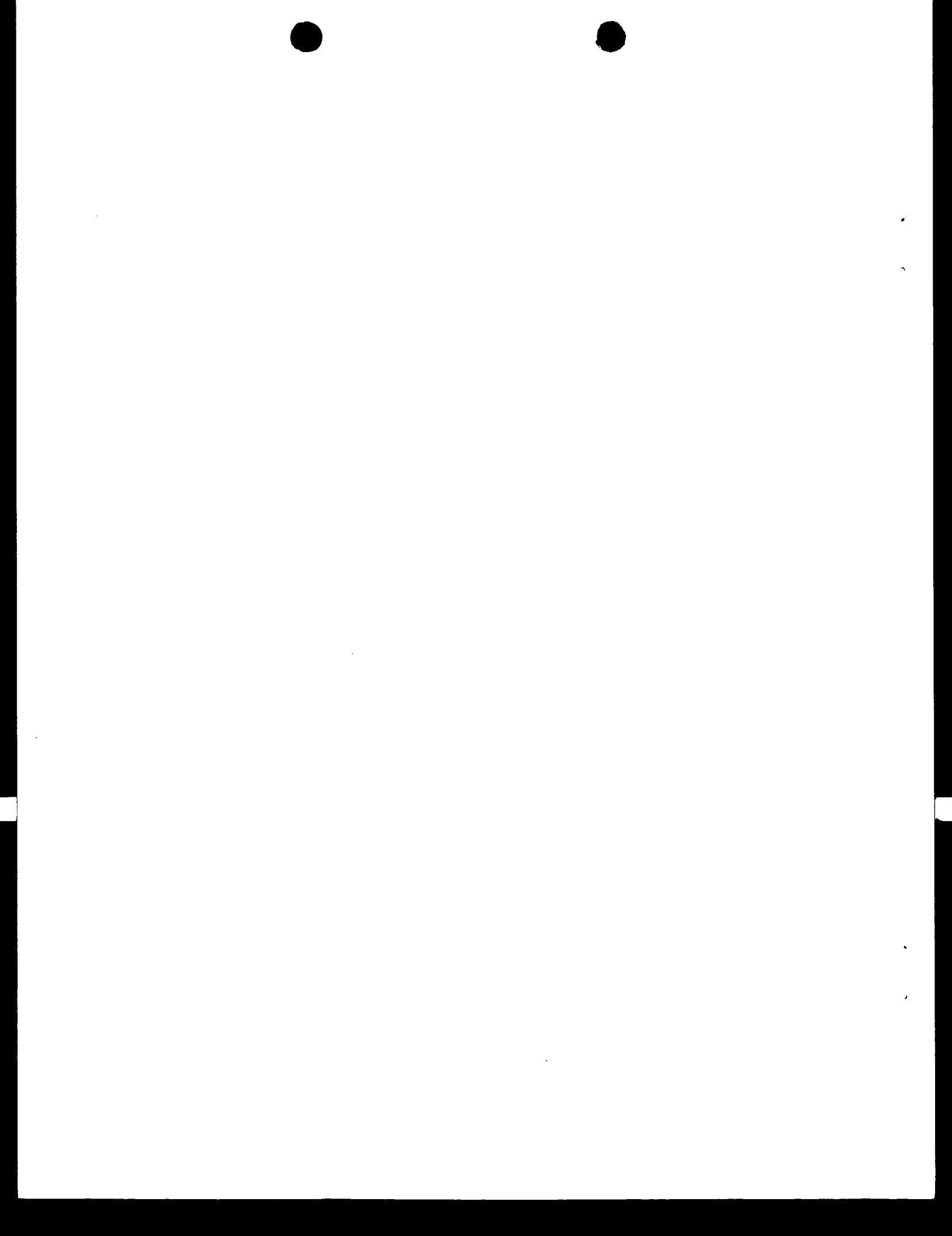
Category*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
A	M.J.Closton et al., "The ins and outs of protein splicing elements" Molecular Microbiology, Vol.12, No.3, pp.359-363 (1994)	1-11
A	WO, 00/36093, A (THE PENN STATE RESERCH FOUNDATION), 22 June, 2000 (22.06.00) (Family: none)	1-11
A	WO, 00/34514, A (PROTEUS), 15 June, 2000 (15.06.00) & FR, 2786788, A	1-11
A	WO, 00/18881, A (NEW ENGLAND BIOLABS. INC.), 06 April, 2000 (06.04.00) (Family: none)	1-11
A	US, 5795731, A (HEALTH RES. INC.), 18 August, 1998 (18.08.98) (Family: none)	1-11

 Further documents are listed in the continuation of Box C. See patent family annex.

* Special categories of cited documents: "A" document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance "E" earlier document but published on or after the international filing date "L" document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified) "O" document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means "P" document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed	"T" later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention "X" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone "Y" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art "&" document member of the same patent family
-----------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------	------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------

Date of the actual completion of the international search 05 March, 2001 (05.03.01)	Date of mailing of the international search report 13 March, 2001 (13.03.01)
----------------------------------------------------------------------------------------	---------------------------------------------------------------------------------

Name and mailing address of the ISA/ Japanese Patent Office	Authorized officer
Facsimile No.	Telephone No.



A. 発明の属する分野の分類 (国際特許分類 (IPC))

Int. C17 G01N 33/68, C12N 15/09

B. 調査を行った分野

調査を行った最小限資料 (国際特許分類 (IPC))

Int. C17 G01N 33/68, C12N 15/09

最小限資料以外の資料で調査を行った分野に含まれるもの

日本国実用新案公報 1922-1996年
 日本国公開実用新案公報 1971-2001年
 日本国登録実用新案公報 1994-2001年
 日本国実用新案登録公報 1996-2001年

国際調査で使用した電子データベース (データベースの名称、調査に使用した用語)

WPI, BIOSIS

C. 関連すると認められる文献

引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
A	M. J. Closton et al 「The ins and outs of protein splicing elements」 Molecular Microbiology, Vol. 12, No. 3, P. 359-363 (1994)	1-11
A	WO, 00/36093, A (THE PENN STATE RESERCH FOUNDATION) 22. 6月. 2000 (22. 06. 00) (ファミリーなし)	1-11
A	WO, 00/34514, A (PROTEUS) 15. 6月. 2000 (15. 06. 00) & FR, 2786788, A	1-11

 C欄の続きにも文献が列挙されている。 パテントファミリーに関する別紙を参照。

* 引用文献のカテゴリー

「A」特に関連のある文献ではなく、一般的技術水準を示すもの

「E」国際出願日前の出願または特許であるが、国際出願日以後に公表されたもの

「L」優先権主張に疑義を提起する文献又は他の文献の発行日若しくは他の特別な理由を確立するために引用する文献 (理由を付す)

「O」口頭による開示、使用、展示等に言及する文献

「P」国際出願日前で、かつ優先権の主張の基礎となる出願

の日の後に公表された文献

「T」国際出願日又は優先日後に公表された文献であって出願と矛盾するものではなく、発明の原理又は理論の理解のために引用するもの

「X」特に関連のある文献であって、当該文献のみで発明の新規性又は進歩性がないと考えられるもの

「Y」特に関連のある文献であって、当該文献と他の1以上の文献との、当業者にとって自明である組合せによって進歩性がないと考えられるもの

「&」同一パテントファミリー文献

国際調査を完了した日

05.03.01

国際調査報告の発送日

13.03.01

国際調査機関の名称及びあて先

日本国特許庁 (ISA/JP)

郵便番号 100-8915

東京都千代田区霞が関三丁目4番3号

特許庁審査官 (権限のある職員)

新見 浩一



2 J 9162

電話番号 03-3581-1101 内線 3252

C (続き) 関連すると認められる文献

引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
A	WO, 00/18881, A (NEW ENGLAND BIOLABS. INC.) 6. 4月. 2000 (06. 04. 00) (ファミリーなし)	1-11
A	US, 5795731, A (HEALTH RES. INC.) 18. 8月. 1998 (18. 08. 98) (ファミリーなし)	1-11